ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEAR AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG (12) NACH DEM VERTE

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum Internationales Büro





(43) Internationales Veröffentlichungsdatum 25. März 2004 (25.03.2004)

PCT

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer WO 2004/024932 A2

(51) Internationale Patentklassifikation⁷: 13/12

C12P 13/04,

PCT/EP2003/009452 (21) Internationales Aktenzeichen:

(22) Internationales Anmeldedatum:

26. August 2003 (26.08.2003)

(25) Einreichungssprache:

Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache:

Deutsch

(30) Angaben zur Priorität: 26. August 2002 (26.08.2002) 102 39 073.8

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten mit Ausnahme von US): BASF AKTIENGESELLSCHAFT [DE/DE]; 67056 Ludwigshafen (DE).

(72) Erfinder; und

(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): KRÖGER, Burkhard [DE/DE]; Im Waldhof 1, 67117 Limburgerhof (DE). ZELDER, Oskar [DE/DE]; Franz-Stützel-Str. 8, 67346 Speyer (DE). KLOPPROGGE, Corinna [DE/DE]; Rastatter Str. 10, 68239 Mannheim (DE). SCHRÖDER, Hartwig [DE/DE]; Benzstr. 4, 69226 Nussloch (DE). HÄFNER, Stefan [DE/DE]; Luitpoldstr. Ludwigshafen (DE).

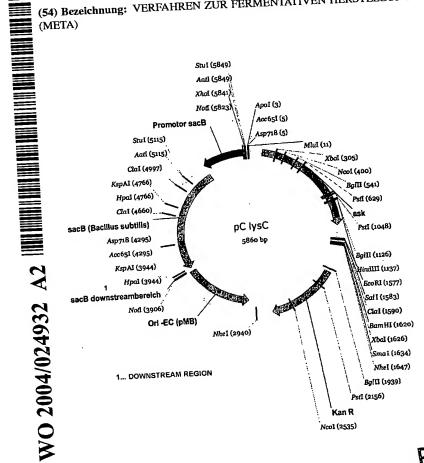
(74) Anwalt: KINZEBACH, Werner; Reitstötter, Kinzebach & Partner (GbR), Sternwartstr. 4, 81679 München (DE).

(81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR,

[Fortsetzung auf der nächsten Seite]

(54) Title: METHOD FOR ZYMOTIC PRODUCTION OF FINE CHEMICALS (META) CONTAINING SULPHUR

(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUR FERMENTATIVEN HERSTELLUNG SCHWEFELHALTIGER FEINCHEMIKALIEN



(57) Abstract: The invention relates to methods for the zymotic production of fine chemicals, especially L-methionine, containing sulphur using bacteria, wherein a nucleotide sequence coding for a (methA)-gene methionine-synthase expressed.

Die Erfindung (57) Zusammenfassung: fermentativen zur Verfahren Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, unter Verwendung von Bakterien, in denen eine für ein Methionin-Synthase (methA)-Gen kodierende Nukleotidsequenz exprimiert wird.

Best Available Copy



KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) Bestimmungsstaaten (regional): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

Veröffentlicht:

ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.

Beschreibung

5

30

35

Gegenstand der Erfindung ist ein Verfahren zur fermentativen Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, unter Verwendung von Bakterien, in denen eine für ein Homoserin-O-Acetyl-Transferase (metA)-Gen kodierende Nukleotidsequenz exprimiert wird.

Stand der Technik

Schwefelhaltige Feinchemikalien, wie zum Beispiel Methionin, Homocystein, S-AdenosylMethionin, Glutathion, Cystein, Biotin, Thiamin, Liponsäure werden über natürliche Stoffwechselprozesse in Zellen hergestellt und werden in vielen Industriezweigen verwendet, einschließlich der Nahrungsmittel-, Futtermittel-, Kosmetik- und pharmazeutischen Industrie. Diese Substanzen, die zusammen als "schwefelhaltige Feinchemikalien" bezeichnet werden, umfassen
organische Säuren, sowohl proteinogene als auch nicht-proteinogene Aminosäuren, Vitamine
und Cofaktoren. Ihre Produktion erfolgt am zweckmäßigsten im Großmaßstab mittels Anzucht
von Bakterien, die entwickelt wurden, um große Mengen der jeweils gewünschten Substanz zu
produzieren und sezernieren. Für diesen Zweck besonders geeignete Organismen sind coryneforme Bakterien, gram-positive nicht-pathogene Bakterien.

Es ist bekannt, dass Aminosäuren durch Fermentation von Stämmen coryneformer Bakterien, insbesondere Corynebacterium glutamicum, hergestellt werden. Wegen der großen Bedeutung wird ständig an der Verbesserung der Herstellverfahren gearbeitet. Verfahrensverbesserungen können fermentationstechnische Maßnahmen, wie zum Beispiel Rührung und Versorgung mit Sauerstoff, oder die Zusammensetzung der Nährmedien, wie zum Beispiel die Zuckerkonzentration während der Fermentation, oder die Aufarbeitung zum Produkt , beispielsweise durch lonenaustauschchromatographie, oder die intrinsischen Leistungseigenschaften des Mikroorganismus selbst betreffen.

Über Stammselektion sind eine Reihe von Mutantenstämmen entwickelt worden, die ein Sortiment wünschenswerter Verbindungen aus der Reihe der schwefelhaltigen Feinchemikalien produzieren. Zur Verbesserung der Leistungseigenschaften dieser Mikroorganismen hinsichtlich der Produktion eines bestimmten Moleküls werden Methoden der Mutagenese, Selektion und Mutantenauswahl angewendet. Dies ist jedoch ein zeitaufwendiges und schwieriges Verfahren. Auf diese Weise erhält man z.B. Stämme, die resistent gegen Antimetabolite, wie z. B. die Methionin-Analoga α-Methyl-Methionin, Ethionin, Norleucin, N-Acetylnorleucin, S-Trifluoromethylhomocystein, 2-Amino-5-heprenoitsäure, Seleno-Methionin, Methioninsulfoximin,

10



Methoxin, 1-Aminocyclopentan-Carboxylsäure oder auxotroph für regulatorisch bedeutsame Metabolite sind und schwefelhaltige Feinchemikalien, wie z. B. L-Methionin, produzieren.

Seit einigen Jahren werden ebenfalls Methoden der rekombinanten DNA-Technik zur Stammverbesserung von L-Aminosäure produzierender Stämme von Corynebacterium eingesetzt, indem man einzelne Aminosäure-Biosynthesegene amplifiziert und die Auswirkung auf die Aminosäure-Produktion untersucht.

Kurze Beschreibung der Erfindung

Der Erfindung lag die Aufgabe zugrunde, ein neues Verfahren zur verbesserten fermentativen Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, bereitzustellen.

Gelöst wird obige Aufgabe durch Bereitstellung eines Verfahrens zur fermentativen Herstellung einer schwefelhaltigen Feinchemikalie, umfassend die Expression einer heterologen Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metA-Aktivität kodiert, in einem coryneformen Bakterium.

Ein erster Gegenstand der Erfindung ist Verfahren zur fermentativen Herstellung wenigstens einer schwefelhaltigen Feinchemikalie, welches folgende Schritte umfasst:

- 20 a) Fermentation einer die gewünschte schwefelhaltige Feinchemikalie produzierenden coryneformen Bakterienkultur, wobei in den coryneformen Bakterien zumindest eine heterologe Nukleotidsequenz exprimiert wird, welche für ein Protein mit Homoserin-O-Acetyl-Transferase (metA) –Aktivität kodiert;
 - b) Anreicherung der schwefelhaltigen Feinchemikalie im Medium oder in den Zellen der Bakterien, und
 - Isolieren der schwefelhaltigen Feinchemikalie, welche vorzugsweise L-Methionin umfasst.

Vorzugsweise besitzt obige heterologe metA-kodierende Nukleotidsequenz zur metA30 kodierenden Sequenz aus Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 eine Sequenzhomologievon weniger als 100% und vorzugsweise von mehr als 70% aufweist. Die metA-kodierende Sequenz ist vorzugsweise aus einem der folgenden Organismen von Liste I abgeleitet:

25

Liste I

	T
Corynebacterium diphteriae	ATCC 14779
Mycobacterium leprae	ATCC 43910
Mycobacterium tuberculosis CDC1551	ATCC 25584
Chlorobium tepidum	ATCC 49652
Pseudomonas aeruginosa	ATCC 17933
Caulobacter crescentus	ATCC 19089
Neisseria gonorrhoeae	ATCC 53420
Neisseria meningitidis	ATCC 53414
Pseudomonas fluorescens	ATCC 13525
Burkholderia cepacia	ATCC 25416
Nitrosomonas europaea	ATCC 19718
Haemophilus influenzae	ATCC 51907
Halobacterium sp NRC1	ATCC 33170
Thermus thermophilus	ATCC 27634
Deinococcus radiodurans	ATCC 13939
Saccharomyces cerevisiae	ATCC 10751
Schizosaccharomyces pombe	ATCC 24969
Xylella fastidiosa	ATCC 35881
Emericella nidulans	ATCC 36104
Mesorhizobium loti	ATCC 35173
Acremonium crysogenum	ATCC 11550
Pseudomonas putida	ATCC 47054
Staphylococcus aureus	ATCC 35556

ATCC: American Type Culture Collection, Rockville, MD, USA

- Die erfindungsgemäß eingesetzte metA-kodierende Sequenz umfasst vorzugsweise eine kodierende Sequenz gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43 und 45 oder eine dazu homologe Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metA-Aktivität kodiert.
- Die erfindungsgemäß eingesetzte metA-kodierende Sequenz kodiert außerdem vorzugsweise für ein Protein mit metA-Aktivität, wobei das Protein eine Aminosäuresequenz gemäß SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44 und 46 oder eine dazu homologe Aminosäuresequenz, welche für ein Protein mit metA-Aktivität steht, umfasst.

Die kodierende metA-Sequenz ist vorzugsweise eine in coryneformen Bakterien replizierbare oder eine stabil in das Chromosom intregrierte DNA oder eine RNA.

Gemäß einer bevorzugten Ausführungsform wird das erfindungsgemäße Verfahren durchge-20 führt, indem man

30

35

- a) einen mit einem Plasmidvektor transformierten Bakterienstamm einsetzt der wenigstens eine Kopie der kodierenden metA-Sequenz unter der Kontrolle regulativer Sequenzen trägt, oder
- b) einen Stamm einsetzt, in dem die kodierende metA-Sequenz in das Chromosom des Bakteriums integriert wurde

Es ist weiterhin bevorzugt, die kodierende metA-Sequenz für die Fermentation zu überexprimieren.

- Außerdem kann es wünschenswert sein, Bakterien zu fermentieren, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verstärkt ist; und / oder
 - in denen wenigstens ein Stoffwechselweg zumindest teilweise ausgeschaltet sind, der die Bildung der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verringert.
- Außerdem kann es wünschenswert sein, Bakterien zu fermentieren, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie durch Stoffwechselmetabolite in seiner Aktivität nicht in unerwünschter Weise beeinflusst wird.
- Gemäß einer weiteren Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden deshalb coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter
 - a) dem für eine Aspartatkinase kodierenden Gen lysC,
 - b) dem für eine Aspartat-Semialdehyd-Dehydrogenase kodierenden Gen asd
- c) dem für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierenden Gen gap,
 - d) dem für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierenden Gen pgk,
 - e) dem für die Pyruvat Carboxylase kodierenden Gen pyc,
 - f) dem für die Triosephosphat Isomerase kodierenden Gen tpi,
 - g) dem für die Methionin Synthase kodierenden Gen metH,
 - h) dem für die Cystathionin-gamma-Synthase kodierenden Gen metB,
 - i) dem für die Cystathionin-gamma-Lyase kodierenden Gen metC,
 - j) dem für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierenden Gen glyA,
 - k) dem für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierenden Gen metY,
 - I) dem für die Methylen-Tetrahydrofolat-Reduktase kodierenden Gen, metF
 - m) dem für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierenden Gen serC
 - n) dem für die Phosphoserin-Phosphatase kodierenden Gen serB,

25

30



- p) dem für die Homoserin-Dehydrogenase kodierenden Gen hom, überexprimiert ist.
- Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene ausgewählt unter Genen der oben genannten Gruppe a) bis p) mutiert ist, so dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch Stoffwechselmetabolite in ihrer Aktivität beeinflusst werden und dass insbesondere die erfindungsgemäße

 Produktion der Feinchemikalie nicht beeinträchtigt wird.

Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter

- q) dem für die Homoserine-Kinase kodierenden Gen thrB,
- r) dem für die Threonin Dehydratase kodierenden Gen ilvA,
 - s) dem für die Threonin Synthase kodierenden Gen thrC
 - t) dem für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierenden Gen ddh
 - u) dem für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierenden Gen pck,
 - v) dem für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierenden Gen pgi,
- 20 w) dem für die Pyruvat-Oxidase kodierenden Gen poxB,
 - x) dem für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernden Gen dapA,
 - y) dem für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernden Gen dapB; oder
 - z) dem für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernden Gen lysA

abschwächt ist, insbesondere durch Verringerung der Expressionsrate des korrespondierenden Gens.

Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene der obigen Gruppen q) bis z) mutiert ist, so dass die enzymatische Aktivität des korrespondierenden Proteins teilweise oder vollständig verringert wird.

Vorzugsweise werden in dem erfindungsgemäßen Verfahren Mikroorganismen der Art Corynebacterium glutamicum eingesetzt.

35 Ein weiterer Gegenstand der Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung eines L-Methioninhaltigen Tierfuttermittel-Additivs aus Fermentationsbrühen, welches folgende Schritte umfasst

15

20

25



- Kultivierung und Fermentation eines L-Methionin produzierenden Mikroorganismus in einem Fermentationsmedium;
- b) Entfernung von Wasser aus der L-Methionin haltigen Fermentationsbrühe;
- c) Entfernung der während der Fermentation gebildeten Biomasse in einer Menge von 0 bis 100 Gew.-%; und
- Trocknung der gemäß b) und/oder c) erhaltenen Fermentationsbrühe, um das Tierfuttermittel-Additiv in der gewünschten Pulver- oder Granulatform zu erhalten.

Gegenstand der Erfindung sind ebenfalls die erstmalig aus obigen Mikroorganismen isolierten kodierenden metA-Sequenzen, die davon kodierten Homoserin-O-Acetyl-Transferase sowie die funktionalen Homologen dieser Polynukleotide bzw. Proteine.

Detaillierte Beschreibung der Erfindung

a) Allgemeine Begriffe

Als Proteine mit der Aktivität der Homoserin-O-Acetyl-Transferase auch metA (EC 2.3.1.31) genannt, werden solche Proteine beschrieben, die in der Lage sind Homoserin und Acetyl-Co-EnzymA zu O-Acetyl-Homoserin umzusetzen. Der Fachmann unterscheidet die Aktivivät der Homoserin-O-Acetyl-Transferase von der Homoserin-O-Succinyl-Transferase, die in der Literatur aber auch metA genannt wird. In dem letztgenannten Enzym dient Succinyl-Coenzym A und nicht Acetyl-Coenzym A als Substrat der Reaktion. Der Fachmann kann die enzymatische Aktivivtät von Homoserin-O-Acetyl-Transferase durch Enzymtests nachweisen, Vorschriften dafür können sein: Park SD. Lee JY. Kim Y. Kim JH. Lee HS. Molecules & Cells. 8(3):286-94, 1998.

Im Rahmen der vorliegenden Erfindung umfasst der Begriff "schwefelhaltige Feinchemikalie" jegliche chemische Verbindung, die wenigstens ein Schwefelatom kovalent gebunden enthält und durch ein erfindungsgemäßes Fermentationsverfahrens zugänglich ist. Nichtlimitierende Beispiele dafür sind Methionin, Homocystein, S-Adenosyl-Methionin, insbesondere Methio-

nin,und S-Adenosyl-Methionin.

Im Rahmen der vorliegenden Erfindung umfassen die Begriffe "L-Methionin", "Methionin", Homocystein und S-Adenosylmethionin auch die korrespondierenden Salze, wie z. B. Methionin-Hydrochlorid oder Methionin-Sulfat.

30

15

20

25

30

35

"Polynukleotide" bezeichnet im allgemeinen Polyribonukleotide (RNA) und Polydeoxyribonukleotide (DNA), wobei es sich um nicht modifizierte RNA oder DNA oder modifizierte RNA oder DNA handeln kann.

Unter "Polypeptiden" versteht man erfindungsgemäß Peptide oder Proteine, die zwei oder mehr über Peptidbindungen verbundene Aminosäuren enthalten.

Der Begriff "Stoffwechselmetabolit" bezeichnet chemische Verbindungen, die im Stoffwechsel von Organismen als Zwischen- oder auch Endprodukte vorkommen und die neben ihrer Eigenschaft als chemische Bausteine auch modulierende Wirkung auf Enzyme und ihre katalytische Aktivität haben können. Dabei ist aus der Literatur bekannt, dass solche Stoffwechselmetabolite sowohl hemmend als auch stimulierend auf die Aktvität von Enzymen wirken können (Biochemistry, Stryer, Lubert, 1995 W. H. Freeman & Company, New York, New York.). In der Literatur ist auch beschrieben, dass es möglich ist durch Maßnahmen wie Mutation der genomischen DNA durch UV-Strahlung, ionisierender Strahlung oder mutagene Substanzen und nachfolgender Selektion auf bestimmte Phänotypen in Organismen solche Enzyme zu produzieren, in denen die Beeinflussung durch Stoffwechselmetabolite verändert wurde (Sahm H. Eggeling L. de Graaf AA. Biological Chemistry 381(9-10):899-910, 2000; Eikmanns BJ. Eggeling L. Sahm H. Antonie van Leeuwenhoek. 64:145-63, 1993-94). Diese veränderten Eigenschaften können auch durch gezielte Maßnahmen erreicht werden. Dabei ist dem Fachmann bekannt, dass in Genen für Enzyme bestimmte Nukleotide der für das Protein kodierenden DNA gezielt verändert werden können, so dass das aus der exprimierten DNA-Sequenz resultierende Protein bestimmte neue Eigenschaften aufweist, so zum Beispiel, dass die modulierende Wirkung von Stoffwechselmetaboliten gegenüber dem nicht veränderten Protein verändert ist

Die Begriffe "exprimieren" bzw. "Verstärkung" oder "Überexpression" beschreiben im Kontext der Erfindung die Produktion bzw. Erhöhung der intrazellulären Aktivität eines oder mehrerer Enzyme in einem Mikroorganismus, die durch die entsprechende DNA kodiert werden. Dazu kann man beispielsweise ein Gen in einen Organismus einbringen, ein vorhandenes Gen durch ein anderes Gen ersetzen, die Kopienzahl des Gens bzw. der Gene erhöhen, einen starken Promotor verwenden oder ein Gen verwenden, das für ein entsprechendes Enzym mit einer hohen Aktivität kodiert und man kann gegebenenfalls diese Maßnahmen kombinieren.

b) Erfindungsgemäße metA-Proteine

Erfindungsgemäß mit umfasst sind ebenfalls "funktionale Äquivalente" der konkret offenbarten

10

15

20

25

30

metA-Enzyme aus Organismen obiger Liste I.

"Funktionale Äquivalente" oder Analoga der konkret offenbarten Polypeptide sind im Rahmen der vorliegenden Erfindung davon verschiedene Polypeptide, welche weiterhin die gewünschte biologische Aktivität, wie z.B. Substratspezifität, besitzen.

Unter "funktionalen Äquivalenten" versteht man erfindungsgemäß insbesondere Mutanten, welche in wenigstens einer der oben genannten Sequenzpositionen eine andere als die konkret genannte Aminosäure aufweisen aber trotzdem eine der oben genannten biologische Aktivitäten besitzen. "Funktionale Äquivalente" umfassen somit die durch eine oder mehrere Aminosäure-Additionen, -Substitutionen, -Deletionen und/oder -Inversionen erhältlichen Mutanten, wobei die genannten Veränderungen in jeglicher Sequenzposition auftreten können, solange sie zu einer Mutante mit dem erfindungsgemäßen Eigenschaftsprofil führen. Funktionale Äquivalenz ist insbesondere auch dann gegeben, wenn die Reaktivitätsmuster zwischen Mutante und unverändertem Polypeptid qualitativ übereinstimmen, d.h. beispielsweise gleiche Substrate mit unterschiedlicher Geschwindigkeit umgesetzt werden.

"Funktionale Äquivalente" umfassen natürlich auch Polypeptide welche aus anderen Organismen zugänglich sind, sowie natürlich vorkommende Varianten. Beispielsweise lassen sich durch Sequenzvergleich Bereiche homologer Sequenzregionen festlegen und in Anlehnung an die konkreten Vorgaben der Erfindung äquivalente Enzyme ermitteln.

"Funktionale Äquivalente" umfassen ebenfalls Fragmente, vorzugsweise einzelne Domänen oder Sequenzmotive, der erfindungsgemäßen Polypeptide, welche z.B. die gewünschte biologische Funktion aufweisen.

"Funktionale Äquivalente" sind außerdem Fusionsproteine, welche ein der oben genannten Polypeptidsequenzen oder davon abgeleitete funktionale Äquivalente und wenigstens eine weitere, davon funktionell verschiedene, heterologe Sequenz in funktioneller N- oder C-terminaler Verknüpfung (d.h. ohne gegenseitigen wesentliche funktionelle Beeinträchtigung der Fusionsproteinteile) aufweisen. Nichtlimitiernde Beispiele für derartige heterologe Sequenzen sind z.B. Signalpeptide, Enzyme, Immunoglobuline, Oberflächenantigene, Rezeptoren oder Rezeptorliganden.

35 Erfindungsgemäß mit umfasste "funktionale Äquivalente" sind Homologe zu den konkret offenbarten Proteinen. Diese besitzen wenigstens 20%, oder etwa 30%, 40%, 50 %, vorzugsweise

wenigstens etwa 60 %, 65%, 70%, oder 75% ins besondere wenigsten 85 %, wie z.B. 90%, 95% oder 99%, Homologie zu einer der konkret offenbarten Sequenzen, berechnet nach dem Algorithmus von Pearson und Lipman, Proc. Natl. Acad, Sci. (USA) 85(8), 1988, 2444-2448.

- Homologe der erfindungsgemäßen Proteine oder Polypeptide können durch Mutagenese erzeugt werden, z.B. durch Punktmutation oder Verkürzung des Proteins. Der Begriff "Homolog", wie er hier verwendet wird, betrifft eine variante Form des Proteins, die als Agonist oder Antagonist der Protein-Aktivität wirkt.
- Homologe des erfindungsgemäßen Proteine können durch Screening kombinatorischer Banken 10 von Mutanten, wie z.B. Verkürzungsmutanten, identifiziert werden. Beispielsweise kann eine variegierte Bank von Protein-Varianten durch kombinatorische Mutagenese auf Nukleinsäureebene erzeugt werden, wie z.B. durch enzymatisches Ligieren eines Gemisches synthetischer Oligonukleotide. Es gibt eine Vielzahl von Verfahren, die zur Herstellung von Banken potentieller Homologer aus einer degenerierten Oligonukleotidsequenz verwendet werden können. Die 15 chemische Synthese einer degenerierten Gensequenz kann in einem DNA-Syntheseautomaten durchgeführt werden, und das synthetische Gen kann dann in einen geeigneten Expressionsvektor ligiert werden. Die Verwendung eines degenerierten Gensatzes ermöglicht die Bereitstellung sämtlicher Sequenzen in einem Gemisch, die den gewünschten Satz an potentiellen Proteinsequenzen codieren. Verfahren zur Synthese degenerierter Oligonukleotide sind dem Fach-20 mann bekannt (Z.B. Narang, S.A. (1983) Tetrahedron 39:3; Itakura et al. (1984) Annu. Rev. Biochem. 53:323; Itakura et al., (1984) Science 198:1056; Ike et al. (1983) Nucleic Acids Res. 11:477).
 - Zusätzlich können Banken von Fragmenten des Protein-Codons verwendet werden, um eine variegierte Population von Protein-Fragmenten zum Screening und zur anschließenden Selektion von Homologen eines erfindungsgemäßen Proteins zu erzeugen. Bei einer Ausführungsform kann eine Bank von kodierenden Sequenzfragmenten durch Behandeln eines doppelsträngigen PCR-Fragmentes einer kodierenden Sequenz mit einer Nuklease unter Bedingungen, unter denen ein Nicking nur etwa einmal pro Molekül erfolgt, Denaturieren der doppelsträngigen DNA, Renaturieren der DNA unter Bildung doppelsträngiger DNA, die Sense-/Antisense-Paare von verschiedenen genickten Produkten umfassen kann, Entfernen einzelsträngiger Abschnitte aus neu gebildeten Duplices durch Behandlung mit S1-Nuclease und Ligieren der resultierenden Fragmentbank in einen Expressionsvektor erzeugt werden. Durch dieses Verfahren kann eine Expressionsbank hergeleitet werden, die N-terminale, C-terminale und interne Fragmente mit verschiedenen Größen des erfidungsgemäßen Proteins kodiert.

10

15

25

35

Im Stand der Technik sind mehrere Techniken zum Screening von Genprodukten kombinatorischer Banken, die durch Punktmutationen oder Verkürzung hergestellt worden sind, und zum Screening von DNA-Banken auf Genprodukte mit einer ausgewählten Eigenschaft bekannt. Diese Techniken lassen sich an das schnelle Screening der Genbanken anpassen, die durch kombinatorische Mutagenese erfindungsgemäßer Homologer erzeugt worden sind. Die am häufigsten verwendeten Techniken zum Screening großer Genbanken, die einer Analyse mit hohem Durchsatz unterliegen, umfassen das Klonieren der Genbank in replizierbare Expressionsvektoren, Transformieren der geeigneten Zellen mit der resultierenden Vektorenbank und Exprimieren der kombinatorischen Gene unter Bedingungen, unter denen der Nachweis der gewünschten Aktivität die Isolation des Vektors, der das Gen codiert, dessen Produkt nachgewiesen wurde, erleichtert. Recursive-Ensemble-Mutagenese (REM), eine Technik, die die Häufigkeit funktioneller Mutanten in den Banken vergrößert, kann in Kombination mit den Screeningtests verwendet werden, um Homologe zu identifizieren (Arkin und Yourvan (1992) PNAS 89:7811-7815; Delgrave et al. (1993) Protein Engineering 6(3):327-331

c) Erfindungsgemäße Polynukleotide

Gegenstand der Erfindung sind ebenso Nukleinsäuresequenzen (einzel- und doppelsträngige DNA- und RNA-Sequenzen, wie z.B. cDNA und mRNA), kodierend für eines der obigen metA-Enzyme und deren funktionalen Äquivalenten, welche z.B. auch unter Verwendung künstlicher Nukleotidanaloga zugänglich sind.

Die Erfindung betrifft sowohl isolierte Nukleinsäuremoleküle, welche für erfindungsgemäße Polypeptide bzw. Proteine oder biologisch aktive Abschnitte davon kodieren, sowie Nukleinsäurefragmente, die z.B. zur Verwendung als Hybridisierungssonden oder Primer zur Identifizierung oder Amplifizierung von erfindungsgemäßer kodierenden Nukleinsäuren verwendet werden können.

30 Die erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküle können zudem untranslatierte Sequenzen vom 3'- und/oder 5'-Ende des kodierenden Genbereichs enthalten

Ein "isoliertes" Nukleinsäuremolekül wird von anderen Nukleinsäuremolekülen abgetrennt, die in der natürlichen Quelle der Nukleinsäure zugegen sind und kann überdies im wesentlichen frei von anderem zellulären Material oder Kulturmedium sein, wenn es durch rekombinante Techni-

ken hergestellt wird, oder frei von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien sein, wenn es chemisch synthetisiert wird.

Die Erfindung umfasst weiterhin die zu den konkret beschriebenen Nukleotidsequenzen komplementären Nukleinsäuremoleküle oder einen Abschnitt davon.

Die erfindungsgemäß Nukleotidsequenzen ermöglichen die Erzeugung von Sonden und Primern, die zur Identifizierung und/oder Klonierung von homologer Sequenzen in anderen Zelltypen und Organismen verwendbar sind. Solche Sonden bzw. Primer umfassen gewöhnlich einen Nukleotidsequenzbereich, der unter stringenten Bedingungen an mindestens etwa 12, vorzugsweise mindestens etwa 25, wie z.B. etwa 40, 50 oder 75 aufeinanderfolgende Nukleotide eines Sense-Stranges einer erfindungsgemäßen Nukleinsäuresequenz oder eines entsprechenden Antisense-Stranges hybridisiert.

Weitere erfindungsgemäße Nukleinsäuresequenzen sind abgeleitet von SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43 oder 45 und unterscheiden sich davon durch Addition, Substitution, Insertion oder Deletion einzelner oder mehrerer Nukleotide, kodieren aber weiterhin für Polypeptide mit dem gewünschten Eigenschaftsprofil. Dies können Polynukleotide sein, die zu obigen Sequenzen in mindestens etwa 50%, 55%, 60%, 65%, 70%, 80% oder 90%, vorzugsweise in mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98% oder 99% der Sequenzpositionen identisch sind.

Erfindungsgemäß umfasst sind auch solche Nukleinsäuresequenzen, die sogenannte stumme Mutationen umfassen oder entsprechend der Codon-Nutzung eins speziellen Ursprungs- oder Wirtsorganismus, im Vergleich zu einer konkret genannten Sequenz verändert sind, ebenso wie natürlich vorkommende Varianten, wie z.B. Spleißvarianten oder Allelvarianten, davon. Gegenstand sind ebenso durch konservative Nukleotidsubstutionen (d.h. die betreffende Aminosäure wird durch eine Aminosäure gleicher Ladung, Größe, Polarität und/oder Löslichkeit ersetzt) erhältliche Sequenzen.

30

35

25

10

Gegenstand der Erfindung sind auch die durch Sequenzpolymorphismen von den konkret offenbarten Nukleinsäuren abgeleiteten Moleküle. Diese genetischen Polymorphismen können zwischen Individuen innerhalb einer Population aufgrund der natürlichen Variation existieren. Diese natürlichen Variationen bewirken üblicherweise eine Varianz von 1 bis 5 % in der Nukleotidsequenz eines Gens.

Weiterhin umfasst die Erfindung auch Nukleinsäuresequenzen, welchen mit oben genannten kodierenden Sequenzen hybridisieren oder dazu komplementär sind. Diese Polynukleotide lassen sich bei Durchmusterung von genomischen oder cDNA-Banken auffinden und gegebenenfalls daraus mit geeigneten Primern mittels PCR vermehren und anschließend beispielsweise mit geeigneten Sonden isolieren. Eine weitere Möglichkeit bietet die Transformation geeigneter Mikroorganismen mit erfindungsgemäßen Polynukleotiden oder Vektoren, die Vermehrung der Mikroorganismen und damit der Polynukleotide und deren anschließende Isolierung. Darüber hinaus können erfindungsgemäße Polynukleotide auch auf chemischem Wege synthetisiert werden.

10

15

20

25

30

35

5

Unter der Eigenschaft, an Polynukleotide "hybridisieren" zu können, versteht man die Fähigkeit eines Poly- oder Oligonukleotids unter stringenten Bedingungen an eine nahezu komplementäre Sequenz zu binden, während unter diesen Bedingungen unspezifische Bindungen zwischen nicht-komplementären Partnern unterbleiben. Dazu sollten die Sequenzen zu 70-100%, vorzugsweise zu 90-100%, komplementär sein. Die Eigenschaft komplementärer Sequenzen, spezifisch aneinander binden zu können, macht man sich beispielsweise in der Northern-oder Southern-Blot-Technik oder bei der Primerbindung in PCR oder RT-PCR zunutze. Üblicherweise werden dazu Oligonukleotide ab einer Länge von 30 Basenpaaren eingesetzt. Unter stringenten Bedingungen versteht man beispielsweise in der Northern-Blot-Technik die Verwendung einer 50 – 70 °C, vorzugsweise 60 – 65 °C warmen Waschlösung, beispielsweise 0,1x SSC-Puffer mit 0,1% SDS (20x SSC: 3M NaCl, 0,3M Na-Citrat, pH 7,0) zur Elution unspezifisch hybridisierter cDNA-Sonden oder Oligonukleotide. Dabei bleiben, wie oben erwähnt, nur in hohem Maße komplementäre Nukleinsäuren aneinander gebunden. Die Einstellung stringenter Bedingungen ist dem Fachmann bekannt und ist z:B. in Ausubel et al., Current Protocols in Molecular Biology, John Wiley & Sons, N.Y. (1989), 6.3.1-6.3.6. beschrieben.

d) <u>Isolierung der kodierenden metA-Gene</u>

Die für das Enzym Homoserin-O-Acetyl-Transferase codierenden metA-Gene aus den Organismen obiger Liste I sind in an sich bekannter Weise isolierbar.

Zur Isolierung der metA-Gene oder auch anderer Gene der Organismen aus obiger Liste I wird zunächst eine Genbank dieses Organsimus in Escherichia coli (E. coli) angelegt. Das Anlegen von Genbanken ist in allgemein bekannten Lehrbüchern und Handbüchern ausführlich beschrieben. Als Beispiel seien das Lehrbuch von Winnacker: Gene und Klone, Eine Einführung in die Gentechnologie (Verlag Chemie, Weinheim, Deutschland, 1990), oder das Handbuch von



Sambrook et al.: Molecular Cloning, A Laboratory Manual (Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989) genannt. Eine sehr bekannte Genbank ist die des E. coli K-12 Stammes W3110, die von Kohara et al. (Cell50, 495-508 (198)) in λ -Vektoren angelegt wurde.

Zur Herstellung einer Genbank von Organismen der Liste I in E. coli können Cosmide, wie der Cosmidvektor SuperCos I (Wahl et al., 1987, Proceedings of the National Academy of Sciences USA, 84: 2160-2164), aber auch Plasmide, wie pBR322 (BoliVal; Life Sciences, 25, 807-818 (1979)) oder pUC9 (Vieira et al., 1982, Gene, 19: 259-268), verwendet werden. Als Wirte eignen sich besonders solche E. coli Stämme, die restriktions- und rekombinationsdefekt sind. Ein Beispiel hierfür ist der Stamm DH5αmcr, der von Grant et al. (Proceedings of the National Academy of Sciences USA, 87 (1990) 4645-4649) beschrieben wurde. Die mit Hilfe von Cosmiden klonierten langen DNA-Fragmente können anschließend wiederum in gängige, für die Sequenzierung geeignete Vektoren subkloniert und anschließend sequenziert werden, so wie es z. B. bei Sanger et al. (proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 74: 5463-5467, 1977) beschrieben ist.

Die erhaltenen DNA-Sequenzen können dann mit bekannten Algorithmen bzw. Sequenzanalyse-Programmen, wie z. B. dem von Staden (Nucleic Acids Research 14,217-232(1986)), dem von Marck (Nucleic Acids Research 16, 1829-1836 (1988)) oder dem GCG-Programm von Butler (Methods ofBiochemical Analysis 39, 74-97 (1998)), untersucht werden.

Die für die metA-Gene kodierenden DNA-Sequenzen von Organismen gemäß obiger Liste I wurde gefunden. Insbesondere wurden DNA-Sequenzen gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43 und 45 gefunden. Weiterhin wurden aus diesen vorliegenden DNA-Sequenzen mit den oben beschriebenen Methoden die Aminosäuresequenzen der entsprechenden Proteine abgeleitet. Durch SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44 und 46 sind die sich ergebenden Aminosäuresequenzen der metA-Genprodukte dargestellt.

Kodierende DNA-Sequenzen, die sich aus den Sequenzen gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43 und 45 durch die Degeneration des genetischen Kodes ergeben, sind ebenfalls Gegenstand der Erfindung. In gleicher Weise sind DNA-Sequenzen, die mit diesen Sequenzen oder davon abgeleiteten Sequenzteilen hybridisieren, Gegenstand der Erfindung.

20

25

20 '

25

30

Anleitungen zur Identifizierung von DNA-Sequenzen mittels Hybridisierung findet der Fachmann unter anderem im Handbuch "The DIG System Users Guide für Filter Hybridization" der Firma Boehringer Mannheim GmbH (Mannheim, Deutschland, 1993) und bei Liebl et al. (International Journal of Systematic Bacteriology (1991) 41: 255-260). Anleitungen zur Amplifikation von DNA-Sequenzen mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) findet der Fachmann unter anderem im Handbuch von Gait: Oligonukleotide synthesis: A Practical Approach (IRL Press, Ox-ford, UK, 1984) und bei Newton und Graham: PCR (Spektrum Akademischer Verlag, Heidelberg, Deutschland, 1994).

Weiterhin ist bekannt, dass Änderungen am N- und/oder C- Terminus eines Proteins dessen Funktion nicht wesentlich beeinträchtigen oder sogar stabilisieren können. Angaben hierzu findet der Fachmann unter anderem bei Ben-Bassat et al. (Journal of Bacteriology 169: 751-757 (1987)), bei O'Regan et al. (Gene 77: 237-251 (1989), bei Sahin-Toth et al. (Protein Sciences 3: 240-247 (1994)), bei Hochuli et al. (Biontechnology 6: 1321-1325 (1988)) und in bekannten
 Lehrbüchern der Genetik und Molekularbiologie.

Aminosäuresequenzen, die sich in entsprechender Weise aus den SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44 und 46 ergeben, sind ebenfalls Bestandteil der Erfindung.

e) <u>Erfindungsgemäß verwendete Wirtszellen</u>

Weitere Gegenstände der Erfindung betreffen als Wirtszelle dienende Mikroorgansismen, insbesondere coryneforme Bakterien, die einen Vektor, insbesondere Pendelvektor oder Plasmidvektor, der wenigstens ein metA-Gen gerfindungsgemäßer Definition trägt, enthalten oder in denen ein erfindungsgemäßes metA-Gen exprimiert bzw. verstärkt ist.

Diese Mikroorganismen können schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, aus Glucose, Saccharose, Lactose, Fructose, Maltose, Melasse, Stärke, Cellulose oder aus Glycerin und Ethanol herstellen. Vorzugsweise sind dies coryneforme Bakterien, insbesondere der Gattung Corynebacterium. Aus der Gattung Corynebacterium ist insbesondere die Art Corynebacterium glutamicum zu nennen, die in der Fachwelt für ihre Fähigkeit bekannt ist, L-Aminosäuren zu produzieren.

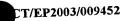
35 Als Beispiele für geeignete Stämme coryneformer Bakterien sind solche der Gattung Corynebacterium, insbesondere der Art Corynebacterium glutamicum (C. glutamicum), wie

15

20

30

35



Corynebacterium glutamicum ATCC 13032, Corynebacterium acetoglutamicum ATCC 15806, Corynebacterium acetoacidophilum ATCC 13870, Corynebacterium thermoaminogenes FERM BP-1539, Corynebacterium melassecola ATCC 17965

oder
der Gattung Brevibacterium, wie
Brevibacterium flavum ATCC 14067

Brevibacterium lactofermentum ATCC 13869 und
Brevibacterium divaricatum ATCC 14020 zu nennen;
oder davon abgeleitete Stämme, wie
Corynebacterium glutamicum KFCC10065
Corynebacterium glutamicum ATCC21608

welche ebenfalls die gewünschte Feinchemikalie oder deren Vorstufe(n) produzieren. Mit der Abkürzung KFCC ist die Korean Federation of Culture Collection gemeint, mit der Abkürzung ATCC die American type strain culture collection, mit der Abkürzung FERM BP die Sammlung des National institute of Bioscience and Human-Technology, Agency of Industrial Science and Technology, Japan bezeichnet.

f) <u>Durchführung der erfindungsgemäßen Fermentation</u>

Erfindungsgemäß wurde festgestellt, dass coryneforme Bakterien nach Überexpression eines metA-Gens aus Organismen der Liste I in vorteilhafter Weise schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, produzieren.

Zur Erzielung einer Überexpression kann der Fachmann unterschiedliche Maßnahmen einzeln oder in Kombination ergreifen. So kann die Kopienzahl der entsprechenden Gene erhöht werden, oder es kann die Promotor- und Regulationsregion oder die Ribosomenbindungsstelle, die sich stromaufwärts des Strukturgens befindet, mutiert werden. In gleicher Weise wirken Expressionskassetten, die stromaufwärts des Strukturgens eingebaut werden. Durch induzierbare Promotoren ist es zusätzlich möglich, die Expression im Verlaufe der fermentativen L-Methionin-Produktion zu steigern. Durch Maßnahmen zur Verlängerung der Lebensdauer der mRNA wird ebenfalls die Expression verbessert. Weiterhin wird durch Verhinderung des Abbaus des Enzymproteins ebenfalls die Enzymaktivität verstärkt. Die Gene oder Genkonstrukte können entzymproteins ebenfalls die Enzymaktivität verstärkt. Die Gene oder Genkonstrukte können entzymproteins ebenfalls die Enzymaktivität verstärkt. Die Gene oder Genkonstrukte können entzymproteins ebenfalls die Enzymaktivität verstärkt. Die Gene oder Genkonstrukte können entzymproteins etc.

weder in Plasmiden mit unterschiedlicher Kopienzahl vorliegen oder im Chromosom integriert und amplifiziert sein. Alternativ kann weiterhin eine Überexpression der betreffenden Gene durch Veränderung der Medienzusammensetzung und Kulturführung erreicht werden.

Anleitungen hierzu findet der Fachmann unter anderem bei Martin et al. (Biontechnology 5, 137-146 (1987)), bei Guerrero et al. (Gene 138, 35-41 (1994)), Tsuchiya und Morinaga (Bio/Technology 6, 428-430 (1988)), bei Eikmanns et al. (Gene 102, 93-98 (1991)), in der Europäischen Patentschrift 0472869, im US Patent 4,601,893, bei Schwarzer und Pühler (Biotechnology 9, 84-87 (1991), bei Remscheid et al. (Applied and Environmental Microbiology 60,126-132 (1994), bei LaBarre et al. (Journal of Bacteriology 175, 1001-1007 (1993)), in der Patentanmeldung WO 96/15246, bei Malumbres et al. (Gene 134, 15-24 (1993)), in der japanischen Offenlegungsschrift JP-A-10-229891, bei Jensen und Hammer (Biotechnology and Bioengineering 58, 191-195 (1998)), bei Makrides (Microbiological Reviews 60: 512-538 (1996) und in bekannten Lehrbüchern der Genetik und Molekularbiologie.

15

20

25

30

35

5

10

Gegenstand der Erfindung sind deshalb auch Expressionskonstrukte, enthaltend unter der genetischen Kontrolle regulativer Nukleinsäuresequenzen eine für ein erfindungsgemäßes Polypeptid kodierende Nukleinsäuresequenz; sowie Vektoren, umfassend wenigstens eines dieser Expressionskonstrukte. Vorzugsweise umfassen solche erfindungsgemäßen Konstrukte 5'-stromaufwärts von der jeweiligen kodierenden Sequenz einen Promotor und 3'-stromabwärts eine Terminatorsequenz sowie gegebenenfalls weitere übliche regulative Elemente, und zwar jeweils operativ verknüpft mit der kodierenden Sequenz. Unter einer "operativen Verknüpfung" versteht man die sequentielle Anordnung von Promotor, kodierender Sequenz, Terminator und gegebenenfalls weiterer regulativer Elemente derart, dass jedes der regulativen Elemente seine Funktion bei der Expression der kodierenden Sequenz bestimmungsgemäß erfüllen kann. Beispiele für operativ verknüpfbare Sequenzen sind Aktivrieungssequenzen sowie Enhancer und dergleichen. Weitere regulative Elemente umfassen selektierbare Marker, Amplifikationssignale, Replikationsursprünge und dergleichen. Geeignete regulatorische Sequenzen sind z.B. beschrieben in Goeddel, Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, CA (1990).

Zusätzlich zu den artifiziellen Regulationssequenzen kann die natürliche Regulationssequenz vor dem eigentlichen Strukturgen noch vorhanden sein. Durch genetische Veränderung kann diese natürliche Regulation gegebenenfalls ausgeschaltet und die Expression der Gene erhöht oder erniedrigt werden. Das Genkonstrukt kann aber auch einfacher aufgebaut sein, das heißt es werden keine zusätzlichen Regulationssignale vor das Strukturgen insertiert und der natürli-

che Promotor mit seiner Regulation wird nicht entfernt. Statt dessen wird die natürliche Regulationssequenz so mutiert, dass keine Regulation mehr erfolgt und die Genexpression gesteigert oder verringert wird. Die Nukleinsäuresequenzen können in einer oder mehreren Kopien im Genkonstrukt enthalten sein.

5

10

15

20

25

Beispiele für brauchbare Promotoren sind: die Promotoren, ddh, amy, lysC, dapA, lysA aus Corynebacterium glutamicum, aber auch gram-positiven Promotoren SPO2 wie sie in Bacillus Subtilis and Its Closest Relatives, Sonenshein, Abraham L.,Hoch, James A., Losick, Richard; ASM Press, District of Columbia, Washington und Patek M. Eikmanns BJ. Patek J. Sahm H. Microbiology. 142 1297-309, 1996 beschrieben sind, oder aber auch cos-, tac-, trp-, tet-, trp-tet-, lpp-, lac-, lpp-lac-, laclq-; T7-, T5-, T3-, gal-, trc-, ara-, SP6-, λ-PR- oder im λ-PL-Promotor, die vorteil-hafterweise in gram-negativen Bakterien Anwendung finden. Bevorzugt ist auch die Verwendung induzierbarer Promotoren, wie z.B. licht- und insbesondere temperaturinduztierbarer Promotoren, wie der P_rP_i-Promotor. Prinzipiell können alle natürlichen Promotoren mit ihren Regulationssequenzen verwendet werden. Darüber hinaus können auch synthetische Promotoren vorteilhaft verwendet werden.

Die genannten regulatorischen Sequenzen sollen die gezielte Expression der Nukleinsäuresequenzen ermöglichen. Dies kann beispielsweise je nach Wirtsorganismus bedeuten, dass das Gen erst nach Induktion exprimiert oder überexprimiert wird, oder dass es sofort exprimiert und/oder überexprimiert wird.

Die regulatorischen Sequenzen bzw. Faktoren können dabei vorzugsweise die Expression positiv beeinflussen und dadurch erhöhen oder erniedrigen. So kann eine Verstärkung der regulatorischen Elemente vorteilhafterweise auf der Transkriptionsebene erfolgen, indem starke Transkriptionssignale wie Promotoren und/oder "Enhancer" verwendet werden. Daneben ist aber auch eine Verstärkung der Translation möglich, indem beispielsweise die Stabilität der mRNA verbessert wird.

30

35

Die Herstellung einer Expressionskassette erfolgt durch Fusion eines geeigneten Promotors, einer geeigneten Shine-Dalgarnow-Sequenz mit einer metA-Nukleotidsequenz sowie einem geeigneten Terminationssignal. Dazu verwendet man gängige Rekombinations- und Klonierungstechniken, wie sie beispielsweise in Current Protocols in Molecular Biology, 1993, John Wiley & Sons, Incorporated, New York New York, PCR Methods, Gelfand, David H., Innis, Michael A., Sninsky, John J. 1999, Academic Press, Incorporated, California, San Diego, ., PCR Cloning Protocols, Methods in Molecular Biology Ser., Vol. 192, 2nd ed., Humana Press, New

Jersey, Totowa. T. Maniatis, E.F. Fritsch und J. Sambrook, Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1989) sowie in T.J. Silhavy, M.L. Berman und L.W. Enquist, Experiments with Gene Fusions, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1984) und in Ausubel, F.M. et al., Current Protocols in Molecular Biology, Greene Publishing Assoc. and Wiley Interscience (1987) beschrieben sind.

Das rekombinante Nukleinsäurekonstrukt bzw. Genkonstrukt wird zur Expression in einem geeigneten Wirtsorganismus vorteilhafterweise in einen wirtsspezifischen Vektor insertiert, der eine optimale Expression der Gene im Wirt ermöglicht. Vektoren sind dem Fachmann wohl bekannt und können beispielsweise aus "Cloning Vectors" (Pouwels P. H. et al., Hrsg, Elsevier, Amsterdam-New York-Oxford, 1985) entnommen werden. Unter Vektoren sind außer Plasmiden auch alle anderen dem Fachmann bekannten Vektoren, wie beispielsweise Phagen, Transposons, IS-Elemente, Phasmide, Cosmide, und lineare oder zirkuläre DNA zu verstehen. Diese Vektoren können autonom im Wirtsorganismus repliziert oder chromosomal repliziert werden.

15

5

10

Zur Verstärkung wurden erfindungsgemäße metA-Gene beispielhaft mit Hilfe von episomalen Plasmiden überexprimiert. Als Plasmide eignen sich solche, die in coryneformen Bakterien repliziert werden. Zahlreiche bekannte Plasmidvektoren, wie z. B. pZ1 (Menkel et al., Applied and Environmental Microbiology (1989) 64: 549-554), pEKEx1 (Eikmanns et al., Gene 102: 93-98 (1991)) oder pHS2-1 (Sonnen et al., Gene 107: 69-74 (1991)) beruhen auf den kryptischen Plasmiden pHM1519, pBL1 oder pGA1. Andere Plasmidvektoren, wie z. B. pCLiK5MCS, oder solche, die auf pCG4 (US-A 4,489,160) oder pNG2 (Serwold-Davis et al., FEMS Microbiology Letters 66, 119-124 (1990)) oder pAG1 (US-A 5,158,891) beruhen, können in gleicher Weise verwendet werden.

25

30

35

20

Weiterhin eignen sich auch solche Plasmidvektoren mit Hilfe derer man das Verfahren der Genamplifikation durch Integration in das Chromosom anwenden kann, so wie es beispielsweise von Remscheid et al. (Applied and Environmental Microbiology 60,126-132 (1994)) zur Duplikation bzw. Amplifikation des hom-thrB-Operons beschrieben wurde. Bei dieser Methode wird das vollständige Gen in einen Plasmidvektor kloniert, der in einem Wirt (typischerweise E. coli), nicht aber in C. glutamicum replizieren kann. Als Vektoren kommen beispielsweise pSUP301 (Sirnon et al., Bio/ Technology 1,784-791 (1983)), pK18mob oder pK19mob (Schäfer et al., Gene 145,69-73 (1994)), Bernard et al., Journal ofMolecular Biology, 234: 534-541 (1993)), pEM1 (Schrumpf et al. 1991, Journal of Bacteriology 173: 4510--4516) oder pBGS8 (Spratt et al.,1986, Gene 41: 337-342) in Frage. Der Plasmidvektor, der das zu amplifizierende Gen enthält, wird anschließend durch Transformation in den gewünschten Stamm von C. glutamicum überführt.



Methoden zur Transformation sind beispielsweise bei Thierbach et al. (Applied Microbiology and Biotechnology 29, 356-362 (1988)), Dunican und Shivnan (Biotechnology 7, 1067-1070 (1989)) und Tauch et al. (FEMS Microbiological Letters 123,343-347 (1994)) beschrieben.

Enzyme können durch Mutationen in den korrespondierenden Genen derart in ihrer Aktivität 5 beeinflußt werden, dass es zu einer teilweisen oder vollständigen Verringerung der Reaktionsgeschwindigkeit der enzymatischen Reaktion kommt. Beispiele für solche Mutationen sind dem Fachmann bekannt (Motoyama H. Yano H. Terasaki Y. Anazawa H. Applied & Environmental Microbiology. 67:3064-70, 2001, Eikmanns BJ. Eggeling L. Sahm H. Antonie van Leeuwenhoek. 64:145-63, 1993-94.)

10

15

20

25

Zusätzlich kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, neben einer Expression bzw. Verstärkung eines erfindungsgemäßen metA-Gen eines oder mehrere Enzyme des jeweiligen Biosyntheseweges, des Cystein-Stoffwechselwegs, der Aspartatsemialdehyd-Synthese, der Glykolyse, der Anaplerotik, des Pentose-Phosphat-Stoffwechsels, des Zitronensäure-Zyklus oder des Aminosäure-Exports zu verstärken.

So kann für die Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, eines oder mehrere der folgenden Gene verstärkt sein:

- das für eine Aspartatkinase kodierende Gen lysC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 281), -das für eine Aspartat-Semialdehyd Dehydrogenase kodierende Gen asd (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 282),
- das für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierende Gen gap (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
- das für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierende Gen pgk (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086).
- das für die Pyruvat Carboxylase kodierende Gen pyc (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
- das für die Triosephosphat Isomerase kodierende Gen tpi (Eikmanns (1992), Journal of Bacte-30 riology 174: 6076-6086),
 - das für die Methionin Synthase kodierende Gen metH (EP 1 108 790 A2),
 - das für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierende Gen metB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3491),
- das für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierende Gen metC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 35 3061),

15

20

35



- das für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierende Gen glyA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1110),
- das für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierende Gen metY (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 726),
- das für die Methylentetrahydrofolat-Reduktase kodierende Gen metF (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2379),
 - das für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierende Gen serC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 928)
 - eines für die Phosphoserin-Phosphatase kodierende Gen serB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 334, DNA-SEQ NO. 467, DNA-SEQ NO. 2767)
 - das für die Serine Acetyl-Transferase kodierende Gen cysE (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2818)
 - das für eine Homoserin-Dehydrogenase kodierende Gen hom (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1306)

So kann für die Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, in coryneformen Bakterien, vorteilhaft sein, gleichzeitig wenigstens eines der nachfolgenden Gene zu mutieren, so dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch einen Stoffwechselmetaboliten in ihrer Aktivität beeinflusst werden:

- das für eine Aspartatkinase kodierende Gen lysC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 281),
- das für die Pyruvat Carboxylase kodierende Gen pyc (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
- 25 das für die Methionin Synthase kodierende Gen metH (EP 1 108 790 A2),
 - das für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierende Gen metB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3491),
 - das für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierende Gen metC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3061),
- das für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierende Gen glyA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ
 NO. 1110),
 - das für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierende Gen metY (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 726),
 - das für die Methylentetrahydrofolat-Reduktase kodierende Gen metF (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2379),
 - das für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierende Gen serC (EP 1 108 790 A2; DNA-

SEQ NO. 928)

5

35

- eines für die Phosphoserin-Phosphatase kodierende Gen serB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 334, DNA-SEQ NO. 467, DNA-SEQ NO. 2767)
- das für die Serine Acetyl-Transferase kodierende Gen cysE (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2818)
- das für eine Homoserin-Dehydrogenase kodierende Gen hom (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1306)
- Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, zusätzlich zur Expression bzw. Verstärkung eines der erfindungsge-10 mäßen metA-Gene eines oder mehrere der folgenden Gene abzuschwächen, insbesondere deren Expression zu verringern, oder auszuschalten:
 - das für die Homoserine-Kinase kodierende Gen thrB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3453)
- das für die Threonin Dehydratase kodierende Gen ilvA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 15
 - das für die Threonin Synthase kodierende Gen thrC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3486)
 - das für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierende Gen ddh (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3494)
- das für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierende Gen pck (EP 1 108 790 A2; DNA-20 SEQ NO. 3157)
 - das für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierende Gen pgi (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 950)
 - das für die Pyruvat-Oxidase kodierende Gen poxB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2873)
- das für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernde Gen dapA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 25 3476)
 - das für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernde Gen dapB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3477)
- das für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernde Gen lysA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3451) 30

Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, zusätzlich zur Expression bzw. Verstärkung eines der erfindungsgemäßen metA-Gene in Coryneformen Bakterien gleichzeitig wenigstens eines der folgenden Gene so zu mutieren, dass die enzymatische Aktivität des korrespondierenden Proteins teilweise oder vollständig verringert wird:

30

35

- das für die Homoserine-Kinase kodierende Gen thrB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3453)
- das für die Threonin Dehydratase kodierende Gen ilvA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2328)
- 5 das für die Threonin Synthase kodierende Gen thrC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3486)
 - das für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierende Gen ddh (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3494)
 - das für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierende Gen pck (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3157)
- das für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierende Gen pgi (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 950)
 - das für die Pyruvat-Oxidase kodierende Gen poxB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2873)
 - das für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernde Gen dapA(EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3476)
- das für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernde Gen dapB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ
 NO. 3477)
 - das für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernde Gen lysA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3451)
- Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, neben der Expression bzw. Verstärkung eines erfindungsgemäßen metA-Gens unerwünschte Nebenreaktionen auszuschalten (Nakayama: "Breeding of Amino Acid Producing Microorganisms", in: Overproduction of Microbial Products, Krumphanzl, Sikyta, Vanek (eds.), Academic Press, London, UK, 1982).

Die erfindungsgemäß hergestellten Mikroorganismen können kontinuierlich oder diskontinuierlich im batch- Verfahren (Satzkultivierung) oder im fed batch (Zulaufverfahren) oder repeated fed batch Verfahren (repetitives Zulaufverfahren) zur Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, kultiviert werden. Eine Zusammenfassung über bekannte Kultivierungsmethoden ist im Lehrbuch von Chmiel (Bioprozeßtechnik 1. Einführung in die Bioverfahrenstechnik (Gustav Fischer Verlag, Stuttgart, 1991)) oder im Lehrbuch von Storhas (Bioreaktoren und periphere Einrichtungen (Vieweg Verlag, Braunschweig/Wiesbaden, 1994)) zu finden.

Das zu verwendende Kulturmedium hat in geeigneter Weise den Ansprüchen der jeweiligen Stämme zu genügen. Beschreibungen von Kulturmedien verschiedener Mikroorganismen sind

15

20

30

35

im Handbuch "Manual of Methods für General Bacteriology" der American Society für Bacteriology (Washington D. C., USA, 1981) enthalten.

Diese erfindungsgemäß einsetzbaren Medien umfassen gewöhnlich eine oder mehrerenKohlenstoffquellen, Stickstoffquellen, anorganische Salze, Vitamine und/oder Spurenelemente.

Bevorzugte Kohlenstoffquellen sind Zucker, wie Mono-, Di- oder Polysaccharide. Sehr gute Kohlenstoffquellen sind beispielsweise Glucose, Fructose, Mannose, Galactose, Ribose, Sorbose, Ribulose, Lactose, Maltose, Saccharose, Raffinose, Stärke oder Cellulose. Man kann Zucker auch über komplexe Verbindungen, wie Melassen, oder andere Nebenprodukte der Zucker-Raffinierung zu den Medien geben. Es kann auch vorteilhaft sein, Gemische verschiedener Kohlenstoffquellen zuzugeben. Andere mögliche Kohlenstoffquellen sind Öle und Fette wie z. B. Sojaöl. Sonnenblumenöl. Erdnußöl und Kokosfett, Fettsäuren wie z. B. Palmitinsäure, Stearinsäure oder Linolsäure, Alkohole wie z. B. Glycerin, Methanol oder Ethanol und organische Säuren wie z. B. Essigsäure oder Milchsäure.

Stickstoffquellen sind gewöhnlich organische oder anorganische Stickstoffverbindungen oder Materialien, die diese Verbindungen enthalten. Beispielhafte Stickstoffquellen umfassen Ammoniak-Gas oder Ammoniumsalze, wie Ammoniumsulfat, Ammoniumchlorid, Ammoniumphosphat, Ammoniumcarbonat oder Ammoniumnitrat, Nitrate, Harnstoff, Aminosäuren oder komplexe Stickstoffquellen, wie Maisquellwasser, Sojamehl, Sojaprotein, Hefeextrakt, Fleischextrakt und andere. Die Stickstoffquellen können einzeln oder als Mischung verwendet werden.

Anorganische Salzverbindungen, die in den Medien enthalten sein können, umfassen die Chlorid-, Phosphor- oder Sulfatsalze von Calcium, Magnesium, Natrium, Kobalt, Molybdän, Kalium,
Mangan, Zink, Kupfer und Eisen

Als Schwefelquelle für die Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere von Methionin, können anorganische schwefelhaltige Verbindungen wie beispielsweise Sulfate, Sulfite, Dithionite, Tetrathionate, Thiosulfate, Sulfide aber auch organische Schwefelverbindungen, wie Mercaptane und Thiole, verwendet werden.

Als Phosphorquelle können Phosphorsäure, Kaliumdihydrogenphosphat oder Dikaliumhydrogenphosphat oder die entsprechenden Natrium haltigen Salze verwendet werden.

Chelatbildner können zum Medium gegeben werden, um die Metallionen in Lösung zu halten.

Besonders geeignete Chelatbildner umfassen Dihydroxyphenole, wie Catechol oder Protocatechuat, oder organische Säuren, wie Citronensäure.

Die erfindungsgemäß eingesetzten Fermentationsmedien enthalten üblicherweise auch andere Wachstumsfaktoren, wie Vitamine oder Wachstumsförderer, zu denen beispielsweise Biotin, Riboflavin, Thiamin, Folsäure, Nikotinsäure, Panthothenat und Pyridoxin gehören. Wachstumsfaktoren und Salze stammen häufig von komplexen Medienkomponenten, wie Hefeextrakt, Melassen, Maisquellwasser und dergleichen. Dem Kulturmedium können überdies geeignete Vorstufen zugesetzt werden. Die genaue Zusammensetzung der Medienverbindungen hängt stark vom jeweiligen Experiment ab und wird für jeden spezifischen Fall individuell entschieden. Information über die Medienoptimierung ist erhältlich aus dem Lehrbuch "Applied Microbiol. Physiology, A Practical Approach" (Hrsg. P.M. Rhodes, P.F. Stanbury, IRL Press (1997) S. 53-73, ISBN 0 19 963577 3). Wachstumsmedien lassen sich auch von kommerziellen Anbietem beziehen, wie Standard 1 (Merck) oder BHI (Brain heart infusion, DIFCO) und dergleichen.

15

5

10

Sämtliche Medienkomponenten werden, entweder durch Hitze (20 min bei 1,5 bar und 121°C) oder durch Sterilfiltration, sterilisiert. Die Komponenten können entweder zusammen oder nötigenfalls getrennt sterilisiert werden. Sämtliche Medienkomponenten können zu Beginn der Anzucht zugegen sein oder wahlfrei kontinuierlich oder chargenweise hinzugegeben werden.

20

25

30

Die Temperatur der Kultur liegt normalerweise zwischen 15°C und 45°C, vorzugsweise bei 25°C bis 40°C und kann während des Experimentes konstant gehalten oder verändert werden. Der pH-Wert des Mediums sollte im Bereich von 5 bis 8,5, vorzugsweise um 7,0 liegen. Der pH-Wert für die Anzucht läßt sich während der Anzucht durch Zugabe von basische Verbindungen wie Natriumhydroxid, Kaliumhydroxid, Ammoniak bzw. Ammoniakwasser oder saure Verbindungen wie Phosphorsäure oder Schwefelsäure kontrollieren. Zur Kontrolle der Schaumentwicklung können Antischaummitte,I wie z. B. Fettsäurepolyglykolester, eingesetzt werden. Zur Aufrechterhaltung der Stabilität von Plasmiden können dem Medium geeignete selektiv wirkende Stoffe, wie z. B. Antibiotika, hinzugefügt werden. Um aerobe Bedingungen aufrechtzuerhalten, werden Sauerstoff oder Sauerstoff haltige Gasmischungen, wie z. B. Umgebungsluft, in die Kultur eingetragen. Die Temperatur der Kultur liegt normalerweise bei 20°C bis 45°C. Die Kultur wird solange fortgesetzt, bis sich ein Maximum des gewünschten Produktes gebildet hat. Dieses Ziel wird normalerweise innerhalb von 10 Stunden bis 160 Stunden erreicht.

35

Die so erhaltenen, insbesondere L-Methionin enthaltenden, Fermentationsbrühen haben üblicherweise eine Trockenmasse von 7,5 bis 25 Gew.-%.

10

15

20

25

30

35

Vorteilhaft ist außerdem auch, wenn die Fermentation zumindest am Ende, insbesondere jedoch über mindestens 30% der Fermentationsdauer zuckerlimitiert gefahren wird. Das heißt, dass während dieser Zeit die Konzentration an verwertbarem Zucker im Fermentationsmedium auf ≥ 0 bis 3 g/l gehalten, beziehungsweise abgesenkt wird.

Die Fermentationsbrühe wird anschließend weiterverarbeitet. Je nach Anforderung kann die Biomasse ganz oder teilweise durch Separationsmethoden, wie z. B. Zentrifugation, Filtration, Dekantieren oder einer Kombination dieser Methoden aus der Fermentationsbrühe entfernt oder vollständig in ihr belassen werden.

Anschließend kann die Fermentationsbrühe mit bekannten Methoden, wie z. B. mit Hilfe eines Rotationsverdampfers, Dünnschichtverdampfers, Fallfilmverdampfers, durch Umkehrosmose, oder durch Nanofiltration, eingedickt beziehungsweise aufkonzentriert werden. Diese aufkonzentrierte Fermentationsbrühe kann anschließend durch Gefriertrocknung, Sprühtrocknung, Sprühtrocknung, Sprühgranulation oder durch anderweitige Verfahren aufgearbeitet werden.

Es ist aber auch möglich die schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesonder L-Methionin, weiter aufzureinigen. Hierzu wird die produkthaltige Brühe nach dem Abtrennen der Biomasse einer Chromatographie mit einem geeigneten Harz unterworfen, wobei das gewünschte Produkt oder die Verunreinigungen ganz oder teilweise auf dem Chromatographieharz zurückgehalten werden. Diese Chromatographieschritte können nötigenfalls wiederholt werden, wobei die gleichen oder andere Chromatographieharze verwendet werden. Der Fachmann ist in der Auswahl der geeigneten Chromatographieharze und ihrer wirksamsten Anwendung bewandert. Das gereinigte Produkt kann durch Filtration oder Ultrafiltration konzentriert und bei einer Temperatur aufbewahrt werden, bei der die Stabilität des Produktes maximal ist.

Die Identität und Reinheit der isolierten Verbindung(en) kann durch Techniken des Standes der Technik bestimmt werden. Diese umfassen Hochleistungs-Flüssigkeitschromatographie (HPLC), spektroskopische Verfahren, Färbeverfahren, Dünnschichtchromatographie, NIRS, Enzymtest oder mikrobiologische Tests. Diese Analyseverfahren sind zusammengefaßt in: Patek et al. (1994) Appl. Environ. Microbiol. 60:133-140; Malakhova et al. (1996) Biotekhnologiya 11 27-32; und Schmidt et al. (1998) Bioprocess Engineer. 19:67-70. Ulmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry (1996) Bd. A27, VCH: Weinheim, S. 89-90, S. 521-540, S. 540-547, S. 559-566, 575-581 und S. 581-587; Michal, G (1999) Biochemical Pathways: An Atlas of Biochemistry and Molecular Biology, John Wiley and Sons; Fallon, A. et al. (1987) Applications of HPLC in Bioche-





mistry in: Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology, Bd. 17.

Die Erfindung wird nun anhand der folgenden nicht-limitierenden Beispiele und unter Bezugnahme auf beiliegende Figuren näher beschrieben. Dabei zeigt

5

Figur 1 die Plasmidkarte zu Plasmid pClysC;

Figur 2 die Plasmidkarte zu Plasmid pClSlysCthr311ile;

Figur 3 die Plasmidkarte zu Plasmid pC_metA_Cd.

Restriktionsschnittstellen mit der entsprechenden Positionsangabe in Klammern sind in den Plasmidkarten angegeben. Wesentliche Sequenzabschnitte sind fettgedruckt beschrieben. 10 KanR steht für Kanamycin-Restistenzgen; ask steht für Aspartatkinasegen.

Beispiel 1: Konstruktion von pCLiK5MCS

15

Zunächst wurden Ampicillinresistenz und Replikationsursprung des Vektors pBR322 mit den Oligonukleotiden p1.3 (SEQ ID NO:47) und p2.3 (SEQ ID NO:48) mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) amplifiziert.

p1.3 (SEQ ID NO:47) 20

5'-CCCGGGATCCGCTAGCGGCGCCGGCCGGCCCGGTGTGAAATACCGCACAG-3'

p2.3 (SEQ ID NO:48)

5'-TCTAGACTCGAGCGGCCGGCCGGCCTTTAAATTGAAGACGAAAGGGCCTCG-3'

25

30

35

Neben den zu pBR322 komplementären Sequenzen, enthält das Oligonukleotid p1.3 (SEQ ID NO:47) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Smal, BamHI, Nhel und Ascl und das Oligonukleotid p2.3 (SEQ ID NO:48) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Xbal, Xhol, Notl und Dral. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 2,1 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Die stumpfen Enden des DNA-Fragmentes wurden mit dem Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers miteinander ligiert und der Ligationsan-



satz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Ampicillin (50µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

5

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK1.

Ausgehend vom Plasmid pWLT1 (Liebl et al., 1992) als Template für eine PCR Reaktion wurde 10 mit den Oligonukleotiden neo1 (SEQ ID NO:49) und neo2 (SEQ ID NO:50) eine Kanamycin-Resistenzcassette amplifiziert.

neo1 (SEQ ID NO:49):

5'-GAGATCTAGACCCGGGGATCCGCTAGCGGGCTGCTAAAGGAAGCGGA-3' 15

neo2 (SEQ ID NO:50): 5'-GAGAGGCGCGCCGCTAGCGTGGGCGAAGAACTCCAGCA-3'

Neben den zu pWLT1 komplementären Sequenzen, enthält das Oligonukleotid neo1 in 5'-3' 20 Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Xbal, Smal, BamHI, Nhel und das Oligonukleotid neo2 (SEQ ID NO:50) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Ascl und Nhel. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer 25 Größe von ungefähr 1,3 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit den Restriktionsendonukleasen Xbal und Ascl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran erneut mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Der Vektor 30 pCLiK1 wurde ebenfalls mit den Restriktionsendonukleasen Xbal und Ascl geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 2,1kb) mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe 35 des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Ampicillin (50µg/ml) und Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK2.

10

15

5

Der Vektor pCLiK2 wurde mit der Restriktionsendonuklease Dral (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde ein ca. 2,3 kb großes Vektorfragment mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers religiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben (1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20μg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK3.

25

20

Ausgehend vom Plasmid pWLQ2 (Liebl et al., 1992) als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotiden cg1 ((SEQ ID NO:51) und cg2 (SEQ ID NO:52) der Replikationsursprung pHM1519 amplifiziert.

30 cg1 (SEQ ID NO:51):

5'-GAGAGGGCGCCGCGCAAAGTCCCGCTTCGTGAA-3'

cg2 (SEQ ID NO:52):

5'-GAGAGGGCGGCCGCTCAAGTCGGTCAAGCCACGC-3'

35

Neben den zu pWLQ2 komplementären Sequenzen, enthalten die Oligonukleotide cg1 (SEQ ID

NO:51) und cg2 (SEQ ID NO:52) Schnittstellen für die Restriktionsendonuklease Notl. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 2,7 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben 5 des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit der Restriktionsendonuklease Notl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran erneut mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Der Vektor pCLiK3 wurde ebenfalls mit der Restriktionsendonuklease NotI geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Anga-10 ben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 2,3kb) mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz 15 nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20μg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

20

35

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5.

Für die Erweiterung von pCLik5 um eine "multiple cloning site" (MCS) wurden die beide synthetischen, weitestgehend komplementären Oligonukleotide HS445 ((SEQ ID NO:53) und HS446 (SEQ ID NO:54), die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Swal, Xhol, Aatl, Apal, Asp718, Mlul, Ndel, Spel, EcoRV, Sall, Clal, BamHI, Xbal und Smal enthalten, durch gemeinsames erhitzen auf 95°C und langsames abkühlen zu einem doppelsträngigen DNA-Fragment vereinigt.

HS445 (SEQ ID NO:53):



HS446 (SEQ ID NO:54):

TGTCGACGATATCCCTAGGTCCGAACTAGTCATATGACGCGTGGTACCGGGCCCGACGTC AGGCCTCTCGAGATTTAAAT-3'

5

10

15

Der Vektor pCLiK5 wurde mit den Restriktionsendonuklease Xhol und BamHI (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (I (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 5,0 kb) mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem synthetischen Doppelsträngigen DNA-Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so 20 erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5MCS.

Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.

Das entstandene Plasmid pCLiK5MCS ist als SEQ ID NO: 57 aufgeführt.

Beispiel 2: Konstruktion von pCLiK5MCS integrativ sacB

30

25

Ausgehend vom Plasmid pK19mob (Schäfer et al., Gene 145,69-73(1994)) als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotiden BK1732 und BK1733 das Bacillus subtilis sacB Gen (kodierend für Levan Sucrase) amplifiziert.

BK1732 (SEQ ID NO:55): 35 5'-GAGAGCGGCCGCCGATCCTTTTTAACCCATCAC-3'



BK1733 (SEQ ID NO:56): 5'-AGGAGCGGCCGCCATCGGCATTTTCTTTTGCG-3'

Neben den zu pEK19mobsac komplementären Sequenzen, enthalten die Oligonukleotide BK1732 und BK1733 Schnittstellen für die Restriktionsendonuklease Notl. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 1,9 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit der Restriktionsendonuklease Notl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran erneut mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt.

15

20

25

Der Vektor pCLiK5MCS (hergestellt gemäß Beispiel 1) wurde ebenfalls mit der Restriktionsendonuklease Notl geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (I (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde ein ungefähr 2,4 kb großes Vektorfragment mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5MCS integrativ sacB.

Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.

35

30

Das entstandene Plasmid pCLiK5MCS integrativ sacB ist als SEQ ID NO: 58 aufgeführt.

15

20

25



Weitere Vektoren die zur erfindungsgemäßen Expression oder Überproduktion von metA-Genen geeignet sind, können in analoger Weise herstellt werden.

5 Beispiel 3: Isolierung des lysC Gens aus dem C. glutamicum Stamm LU1479

Im ersten Schritt der Stammkonstruktion soll ein allelischer Austausch des lysC Wildtypgens, kodierend für das Enzym Aspartatkinase, in C. glutamicum ATCC13032, im folgenden LU1479 genannt, durchgeführt werden. Dabei soll im LysC Gen ein Nukleotidaustausch durchgeführt werden, so dass im resultierenden Protein die Aminosäure Thr an der Position 311 durch die Aminosäure Ile ausgetauscht ist.

Ausgehend von der chromosomalen DNA aus LU1479 als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotidprimern SEQ ID NO:59 und SEQ ID NO:60 lysC mit Hilfe des Pfu-Turbo PCR Systems (Stratagene USA) nach Angaben des Herstellers amplifiziert. Chromosomale DNA aus C. glutamicum ATCC 13032 wurde nach Tauch et al. (1995) Plasmid 33:168-179 oder Eikmanns et al. (1994) Microbiology 140:1817-1828 präpariert. Das amplifizierte Fragment wird an seinem 5'-Ende von einem Sall Restriktionsschnitt und an seinem 3'-Ende von einem Mlul Restriktionsschnitt flankiert. Vor der Klonierung wurde das amplifizierte Fragment durch diese beiden Restriktionsenzyme verdaut und mit GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) aufgereinigt.

SEQ ID NO:59 5'-GAGAGAGAGACGCGTCCCAGTGGCTGAGACGCATC -3'

SEQ ID NO:60 5'-CTCTCTGTCGACGAATTCAATCTTACGGCCTG-3'

Das erhaltenen Polynukleotid wurde über die Sall und Mlul Restriktionsschnitte in pCLIK5 MCS integrativ SacB (im folgenden pCIS genannt; SEQ ID NO: 58 aus Beispiel 2) kloniert und in E.coli XL-1 blue transformiert. Eine Selektion auf Plasmid-tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml)-haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht. Das Plasmid wurden isoliert und durch Sequenzierung die erwartete Nukleotidsequenz bestätigt. Die Präparation der Plasmid-DNA wurde nach Methoden und mit Materialien der Firma Quiagen durchgeführt. Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzier-

WO 2004/024932



reaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet. Das erhaltene Plasmid pCIS lysC ist als SEQ ID NO:61 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 1 dargestellt.

5 Die Sequenz SEQ ID NO:61 umfasst die folgenden wesentlichen Teilbereiche:

pCIS\lysC 5860 bp DNA circular LOCUS Location/Qualifiers **FEATURES** 155..1420 CDS¹⁾ /vntifkey="4" /label=lysC 10 complement²⁾(3935..5356) CDS /vntifkey="4" /label=sacB\(Bacillus\subtilis) complement(5357..5819) promoter /vntifkey="30" 15 /label=Promotor\sacB complement(3913..3934) C_region /vntifkey="2" /label=sacB\downstreambereich 1974..2765 CDS 20 /vntifkey="4" /label=Kan\R complement(3032..3892) CDS /vntifkey="4"

Beispiel 4: Mutagenese des lysC Gens aus C. glutamicum

/label=Ori\-EC\(pMB)

Die gerichtete Mutagenese des lysC Gens aus C. glutamicum (Beispiel 3) wurde mit dem QuickChange Kit (Fa. Stratagene/USA) nach Angaben des Herstellers durchgeführt. Die Mutagenese wurde im Plasmid pCIS lysC, SEQ ID NO:61 durchgeführt. Für den Austausch von thr311 nach 311ile mit Hilfe der Quickchange Methode (Stratagene) wurden folgende Oligonukleotidprimer synthetisiert

35

25

SEQ ID NO:62 5'-CGGCACCACCGACATCATCTTCACCTGCCCTCGTTCCG -3'

¹⁾ kodierende Sequenz

²⁾ auf Komplementärstrang

SEQ ID NO:63

5'-CGGAACGAGGCAGGTGAAGATGATGTCGGTGGTGCCG -3'

Der Einsatz dieser Oligonukleotidprimer in der Quickchange Reaktion führt in dem lysC Gen zu einem Austausch des Nukleotids in Position 932 (von C nach T) (vgl. SEQ ID NO:64) und im korrespondierenden Enzym zu einem Aminosäuresubstitution in Position 311 (Thr→IIe) (vgl. SEQ ID NO:65). Der resultierende Aminosäureaustausch Thr311IIe im lysC Gen wurde nach Transformation in E.coli XL1-blue und Plasmidpräparation durch Sequenzierung bestätigt. Das Plasmid erhielt die Bezeichnung pCIS lysC thr311iIe und ist als SEQ ID NO:66 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 2 dargestellt.

Die Sequenz SEQ ID NO:66 umfasst die folgenden wesentlichen Teilbereiche:

15

```
pCIS\lysC\thr311ile 5860 bp DNA circular
      LOCUS
                         Location/Qualifiers
      FEATURES
                       155..1420
         CDS<sup>1)</sup>
                  /vntifkey="4"
                   /label=lysC
20
                      complement<sup>2)</sup>(3935..5356)
         CDS
                   /vntifkey="4"
                   /label=sacB\(Bacillus\subtilis)
                       complement(5357..5819)
          promoter
                   /vntifkey="30"
25
                   /label=Promotor\sacB
                        complement(3913..3934)
          C_region
                    /vntifkey="2"
                    /label=sacB\downstreambereich
                       1974..2765
          CDS
 30
                    /vntifkey="4"
                    /label=Kan\R
                       complement(3032..3892)
           CDS
                    /vntifkey="4"
                     /label=Ori\-EC\(pMB)
 35
```

¹⁾ kodierende Sequenz

²⁾ auf Komplementärstrang

10

15

20

25

Das Plasmid pCIS lysC thr311ile wurde in C. glutamicum LU1479 mittels Elektroporation wie bei Liebl, et al. (1989) FEMS Microbiology Letters 53:299-303 beschrieben, transformiert. Modifikationen des Protokolls sind in DE-A-10046870 beschrieben. Die chromosomale Anordnung des lysC-Lokus einzelner Transformanten wurde mit Standardmethoden durch Southernblot und Hybridisierung, wie in Sambrook et al. (1989), Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben, überprüft. Dadurch wurde sichergestellt, dass es sich bei den Transformanten um solche handelt, die das transformierte Plasmid durch homologe Rekombination am lysC-Lokus integriert haben. Nach Wachstum solcher Kolonien über Nacht in Medien, die kein Antibiotikum enthielten, wurden die Zellen auf ein Saccharose-CM-Agarmedium (10% Saccharose) ausplattiert und bei 30°C für 24 Stunden inkubiert.

Da das im Vektor pCIS lysC thr311ile enthaltende sacB Gen Saccharose in ein toxisches Produkt umwandelt, können nur solche Kolonien anwachsen, die das sacB Gen durch einen zweiten homologen Rekombinationsschritt zwischen dem Wildtyp lysC Gen und dem mutierten Gen lysC thr311ile deletiert haben. Während der homologen Rekombination kann entweder das Wildtyp Gen oder das mutierte Gen zusammen mit dem sacB Gen deletiert werden. Wenn das sacB Gen zusammen mit dem Wildtyp Gen entfernt wird, resultiert eine mutierte Transformante.

Anwachsende Kolonien wurden gepickt, und auf eine Kanamycin-sensitiven Phänotyp hin untersucht. Klone mit deletiertem SacB Gen müssen gleichzeitg Kanamycin-sensitives Wachstumsverhalten zeigen. Solche Kan-sensitiven Klone wurde im einem Schüttelkolben auf ihre Lysin-Produktivität hin untersucht (siehe Beispiel 6). Zum Vergleich wurde der nichtbehandelte Stamm LU1479 angezogen. Klone mit einer gegenüber der Kontrolle erhöhten Lysin-Produktion wurden selektiert, chromosomale DNA wurde gewonnen und der entsprechende Bereich des lysC Gens wurde durch eine PCR-Reaktion amplifiziert und sequenziert. Ein solcher Klon mit der Eigenschaft erhöhter Lysin-Synthese und nachgewiesener Mutation in lysC an der Stelle 932 wurde mit LU1479 lysC 311ile bezeichnet).

Beispiel 5: Herstellung Ethionin-resistenter C. glutamicum Stämme

30 Im zweiten Schritt der Stammkonstruktion wurde der erhaltene Stamm LU1479 lysC 311ile (Beispiel 4) behandelt, um eine Ethionin-Resistenz (Kase, H. Nakayama K.Agr. Biol. Chem. 39 153-106 1975 L-methionine production by methionine analog-resistant mutants of Corynebacterium glutamicum) zu induzieren: Eine Übernachtkultur in BHI-Medium (Difco) wurde in Citratpuffer (50mM pH 5,5) gewaschen und bei 30°C für 20 min mit N-Methyl-nitrosoguanidin (10mg/ml in 50mM Citrat pH5,5) behandelt. Nach der Behandlung mit dem chemischen Mutagen N-Methyl-

nitrosoguanidin wurden die Zellen gewaschen (Citratpuffer 50mM pH 5,5) und auf ein Medium plattiert, das aus folgenden Komponenten, berechnet auf 500ml, zusammengesetzt war: 10g (NH₄)₂SO₄, 0.5g KH₂PO₄, 0.5g K₂HPO₄, 0.125g MgSO₄·7H₂O, 21g MOPS, 50mg CaCl₂, 15mg Proteokatechuat, 0,5mg Biotin, 1mg Thiamin, 5g/l D,L-Ethionin (Sigma Chemicals Deutschland), pH 7,0. Außerdem enthielt das Medium 0.5ml einer Spurensalzlösung aus: 10g/l FeSO₄·7H₂O, 1g/l MnSO₄*H₂O, 0.1g/l ZnSO₄*7H₂O, 0.02g/l CuSO₄, 0.002g/l NiCl₂*6H₂O, Alle Salze wurden in 0,1M HCl gelöst. Das fertig zusammengestellte Medium wurde sterilfiltriert und nach Zugabe von 40ml steriler 50% Glucoselösung, mit flüssigem sterilem Agar in einer Endkonzentration von 1,5% Agar versetzt und in Kulturschalen ausgegossen.

10

5

Auf Platten mit dem beschriebenen Medium wurden mutagenisierte Zellen aufgebracht und 3-7 Tage bei 30°C inkubiert. Erhaltene Klone wurden isoliert, mindestens einmal auf dem Selektionsmedium vereinzelt und dann auf ihre Methionin-Produktivität in einem Schüttelkolben in Medium II untersucht (siehe Beispiel 6

15

Beispiel 6: Herstellung von Methionin mit dem Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16.

Die in Beispiel 5 hergestellten Stämme wurden auf einer Agar-Platte mit CM-Medium für 2 Tag bei 30°C angezogen.

20 CM-Agar:

10,0 g/l D-Glucose, 2,5 g/l NaCl, 2,0 g/l Harnstoff, 10,0 g/l Bacto Pepton (Difco), 5,0 g/l Yeast Extract (Difco), 5,0 g/l Beef Extract (Difco), 22,0 g/l Agar (Difco), autoklaviert (20 min., 121°C)

- Anschließend wurden die Zellen von der Platte abgekratzt und in Saline resuspendiert. Für die Hauptkultur wurden 10 ml Medium II und 0,5 g autoklaviertes CaCO₃ (Riedel de Haen) in einem 100 ml Erlenmeyerkolben mit der Zellsuspension bis zu einer OD600nm von 1,5 beimpft und für 72h auf einem Orbitalschüttler mit 200 Upm bei 30°C inkubiert.
- 30 Medium II:

40g/l Saccharose

60g/l Melasse (auf 100% Zuckergehalt berechnet)

10g/l (NH₄)₂SO₄

0.4g/l MgSO₄*7H₂O

35 0.6g/l KH₂PO₄

WO 2004/024932

CT/EP2003/009452

0.3mg/l

Thiamin*HCl

1mg/l

Biotin (aus einer 1 mg/ml steril filtrierten Stammlösung die mit NH₄OH auf pH

8,0 eingestellt wurde)

2mg/l

FeSO₄

5 2mg/l

MnSO₄

mit NH₄OH auf pH 7,8 eingestellt, autoklaviert (121°C, 20 min). Zusätzlich wird Vitamin B12 (Hydroxycobalamin Sigma Chemicals) aus einer Stammlösung (200 μg/ml, steril filtriert) bis zu einer Endkonzentration von 100 μg/l zugegeben

Gebildetes Methionin, sowie andere Aminosäuren in der Kulturbrühe wurde mit Hilfe der Aminosäuresäure-Bestimmungsmethode von Agilent auf einer Agilent 1100 Series LC System HPLC. Eine Derivatisierung vor der Säulentrennung mit Ortho-Phthalaldehyd erlaubte die Quantifizierung der gebildeten Aminosäuren. Die Auftrennung des Aminosäuregemisch fand auf einer Hypersil AA-Säule (Agilent) statt.

15

25

Solche Klone wurden isoliert, deren Methionin-Produktivität mindestens doppelt so hoch war, wie die des Ausgangsstamm LU1479 lysC 311ile. Ein solcher Klon wurde für die weiteren Versuche eingesetzt und bekam die Bezeichnung LU1479 lysC 311ile ET-16.

20 **Beispiel 7:** Klonierung von metA aus Corynebacterium diphtheriae und Klonierung in das Plasmid pC metA_Cd

Chromosomale DNA von *Corynebacterium diphtheriae* wurde von der American Type Strain Culture Collection (ATCC, Atlanta-USA) mit der Bestellnummer 700971D aus dem Stamm ATCC 700971 bezogen.

Mit den Oligonukleotidprimer SEQ ID NO: 67 und SEQ ID NO:68, der chromosomalen DNA aus C. diphtheriae als Template und Pfu Turbo Polymerase (Fa. Stratagene) wurde mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) nach Standardmethoden wie Innis et al. (1990) PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press ein DNA Fragment von ca. 1,4 kb amplifiziert, welches das metA Gen inklusive eines nichtkodierenden 5'-Bereiches (Promotorregion) enthält. Das amplifizierte Fragment ist an seinem 5'-Ende von einer Xhol-Restriktionsschnittstelle und am 3'-Ende von einer Ndel- Restriktionsschnittstelle flankiert, welche über die Oligonukleotidprimer eingeführt wurden.

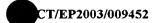
35

10

15

20

35



5'-GAGACTCGAGGTTGGCTGGTCATCATAGG –3'
und
SEQ ID NO:68
5'-GAAGAGAGCATATGTCAGCGCTCTAGTTTGGTTC –3'

Das erhaltene DNA Fragment wurde mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Im Anschluß daran wurde es mit den Restriktionsenzymen Xhol und Ndel (Roche Diagnostics, Mannheim) gespalten und gelelektrophoretisch aufgetrennt. Anschließend wurde das ca. 1,4 kb große DNA Fragment mit GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) aus der Agarose aufgereinigt.

Der Vektor pClik5MCS SEQ ID NO: 57, im folgenden pC genannt, wurde mit den Restriktionsenzymen XhoI und NdeI (Roche Diagnostics, Mannheim) geschnitten und ein ca. 5 kb großes Fragment nach elektrophoretischer Auftrennung mit GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit isoliert.

Das Vektorfragment wurde zusammen mit dem PCR-Fragment mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

- Die Präparation der Plasmid DNA wurde nach Methoden und mit Materialien der Fa. Quiagen durchgeführt. Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.
- Das entstandene Plasmid pC metA_Cd (Corynebacterium diphtheriae) ist als SEQ ID NO:69 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 3 dargestellt.

LOCUS pC_metA_Cd 6472 bp DNA circular FEATURES Location/Qualifiers
CDS 313..1416
/vntifkey="4"

	CDS	/label=metA\Corynebacterium\diphtheriae 18382629
		/vntifkey="4"
		/label=Kan\R
5	CDS	49106031
		/vntifkey="4"
		/label=Rep\Protein
	CDS	39024576
		/vntifkey="4"
10		/label=ORF\1
	CDS	complement(28963756)
		/vntifkey="4"
		/label=Ori\-EC\(pMB)

15 **Beispiel 8**: Transformation des Stammes LU1479 lysC 311ile ET-16 mit dem Plasmid pC metA_Cd

Der Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16 wurde mit dem Plasmid pC metA_Cd nach der beschriebenen Methode (Liebl, et al. (1989) FEMS Microbiology Letters 53:299-303) transformiert. Die Transformationsmischung wurde auf CM-Platten plattiert, die zusätzlich 20mg/l Kanamycin enthielten, um eine Selektion auf Plasmid-haltige Zellen zu erreichen. Erhaltene Kan-resistente Klone wurden gepickt und vereinzelt. Die Methionin-Produktivität der Klone wurde in einem Schüttelkolbenversuch (s. Beispiel 6) untersucht. Der Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16 pC metA_Cd produzierte im Vergleich zu LU1479 lysC 311ile ET-16 signifikant mehr Methionin.

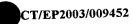
CT/EP2003/009452



Patentansprüche

- Verfahren zur fermentativen Herstellung wenigstens einer schwefelhaltigen
 Feinchemikalie, welches folgende Schritte umfasst:
 - a) Fermentation einer die gewünschte schwefelhaltige Feinchemikalie produzierenden coryneformen Bakterienkultur, wobei in den coryneformen Bakterien zumindest eine heterologe Nukleotidsequenz exprimiert wird, welche für ein Protein mit Homoserin-O-Acetyl-Transferase (metA)-Aktivität kodiert;
 - Anreicherung der schwefelhaltigen Feinchemikalie im Medium oder in den Zellen der Bakterien, und
 - c) Isolieren der schwefelhaltigen Feinchemikalie.
- Verfahren nach Anspruch 1, wobei die schwefelhaltige Feinchemikalie L-Methionin umfasst.
- Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die heterologe metA-kodierende Nukleotidsequenz zur metA-kodierenden Sequenz aus Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 eine Sequenzhomologie vom weniger als 100% aufweist.
 - 4. Verfahren nach Anspruch 3, wobei die metA-kodierende Sequenz aus einem der folgenden Organismen abgeleitet ist:

Corynebacterium diphteriae	ATCC 14779
Mycobacterium leprae	ATCC 43910
Mycobacterium tuberculosis CDC1551	ATCC 25584
Chlorobium tepidum	ATCC 49652
Pseudomonas aeruginosa	ATCC 17933
Caulobacter crescentus	ATCC 19089
Neisseria gonorrhoeae	ATCC 53420
Neisseria meningitidis	ATCC 53414
Pseudomonas fluorescens	ATCC 13525
Burkholderia cepacia	ATCC 25416
Nitrosomonas europaea	ATCC 19718
Haemophilus influenzae	ATCC 51907
Halobacterium sp NRC1	ATCC 33170
Thermus thermophilus	ATCC 27634
Deinococcus radiodurans	ATCC 13939
Delnococcus radiodularis	ATCC 10751
Saccharomyces cerevisiae	ATCC 24969
Schizosaccharomyces pombe	ATCC 35881
Xylella fastidiosa	ATCC 36104
Emericella nidulans	ATCC 35173
Mesorhizobium loti	ATCC 11550
Acremonium crysogenum	1/1/00 1/1000



Pseudomonas putida	ATCC 47054
	ATCC 35556
Staphylococcus aureus	17.11.01.01.01.01.01.01.01.01.01.01.01.01.

- Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die metA-kodierende Sequenz eine kodierende Sequenz gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, und 45 oder eine dazu homologe Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metA-Aktivität kodiert, umfasst.
- 6. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die metA-kodierende Sequenz für ein Protein mit metA-Aktivität kodiert, wobei das Protein eine Aminosäuresequenz gemäß SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44,und 46 oder eine dazu homologe Aminosäuresequenz, welche für ein Protein mit metA-Aktivität steht, umfasst.
- 7. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die kodierende metA15 Sequenz eine in coryneformen Bakterien replizierbare oder eine stabil in das
 Chromosom intregrierte DNA oder eine RNA ist.
 - 8. Verfahren gemäß Anspruch 7, wobei man

- 20 a) einen mit einem Plasmidvektor transformierten Bakterienstamm einsetzt der wenigstens eine Kopie der kodierenden metA-Sequenz unter der Kontrolle regulativer Sequenzen trägt, oder
 - einen Stamm einsetzt, in dem die kodierende metA-Sequenz in das Chromosom des Bakteriums integriert wurde
 - Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die kodierende metA-Sequenz überexprimiert wird.
- 10. Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man Bakterien fermentiert, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verstärkt ist oder derart mutiert ist, dass es durch Stoffwechselmetabolite nicht in seiner Aktivität beeinflusst wird.

10

20

30

35

11.	ferm	ahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man Bakterien entiert, in denen wenigstens ein Stoffwechselweg zumindest teilweise ausgeschaltet er die Bildung der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verringert.
12.		ahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man coryneforme erien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter
	a) b)	dem für eine Aspartatkinase kodierenden Gen lysC, dem für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierenden Gen gap,
	c)	dem für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierenden Gen pgk,
	d)	dem für die Pyruvat Carboxylase kodierenden Gen nyc

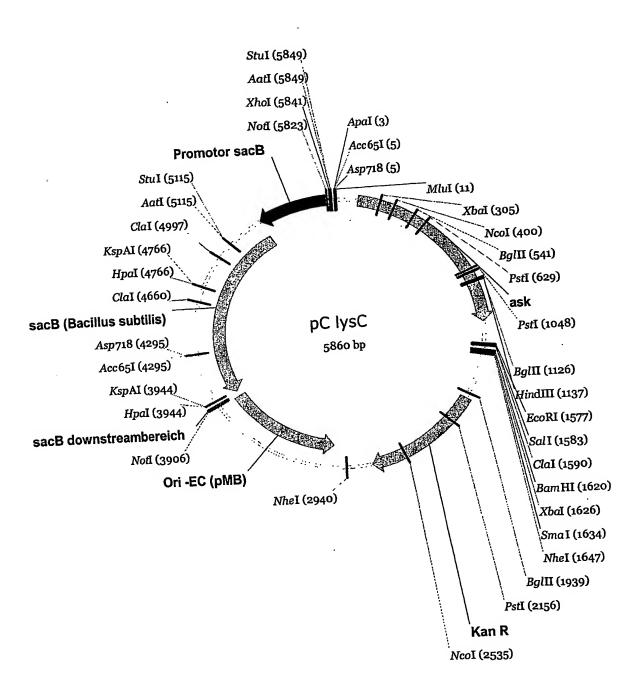
- d) dem für die Pyruvat Carboxylase kodierenden Gen pyc,
 e) dem für die Triosephosphat Isomerase kodierenden Gen tpi.
- f) dem für die Methylentetrahydrofolat Reduktase kodierenden Gen metF.
- g) dem für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierenden Gen metB,
- 15 h) dem für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierenden Gen metC,
 - i) dem für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierenden Gen glyA,
 - j) dem für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierenden Gen metY,
 - k) dem für die Vitamin B12 abhängige Methionin-Synthase kodierenden Gen metH,
 - l) dem für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierenden gen serC,
 - m) dem serB Gen, das für die Phosphoserin-Phosphatase kodiert,
 - n) dem cysE Gen, das für die Serine Acetyl-Transferase kodiert, und
 - o) dem hom Gen, das eine Homoserin-Dehydrogenase kodiert,

überexprimiert oder so mutiert ist, dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch Stoffwechselmetabolite in ihrer Aktivität beeinflusst werden.

- 13. Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man coryneformen Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter
 - a) dem für die Homoserine-Kinase kodierenden Gen thrB,
 - b) dem für die Threonin Dehydratase kodierenden Gen ilvA,
 - c) dem für die Threonin Synthase kodierenden Gen thrC
 - d) dem für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierenden Gen ddh
 - e) dem für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierenden Gen pck.
 - f) dem für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierenden Gen pgi,
 - g) dem für die Pyruvat-Oxidase kodierenden Gen poxB,
 - h) dem für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernden Gen dapA,

- i) dem für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernden Gen dapB; oder
- j) dem für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernden Gen
- durch Veränderung der Expressionsrate oder durch Einführung einer gezielten Mutation abschwächt ist.
 - Verfahren gemäß einem oder mehreren der vorhergehenden Ansprüche, wobei man Mikroorganismen der Art Corynebacterium glutamicum einsetzt.
- 10 15. Verfahren zur Herstellung eines L-Methionin haltigen Tierfuttermittel-Additivs aus Fermentationsbrühen, welches folgende Schritte umfasst
 - a) Kultivierung und Fermentation eines L-Methionin produzierenden
 Mikroorganismus in einem Fermentationsmedium;
 - b) Entfernung von Wasser aus der L-Methionin haltigen Fermentationsbrühe;
- 15 c) Entfernung der während der Fermentation gebildeten Biomasse in einer Menge von 0 bis 100 Gew.-%; und
 - d) Trocknung der gemäß b) und/oder c) erhaltenen Fermentationsbrühe, um das Tierfuttermittel-Additiv in der gewünschten Pulver- oder Granulatform zu erhalten.
- 20 16. Verfahren gemäß Anspruch 15, wobei man Mikroorganismen gemäß der Definition in einem der Ansprüche 1 bis 14 einsetzt.

Fig. 1



2/3

Fig. 2

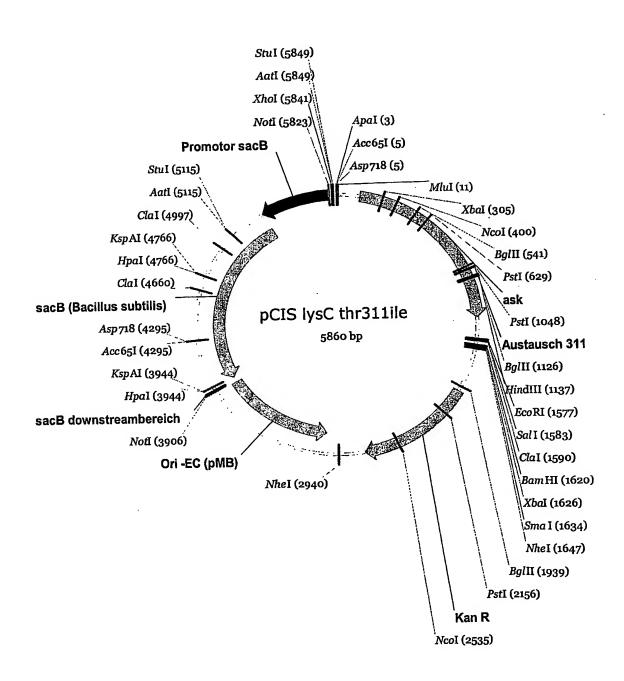
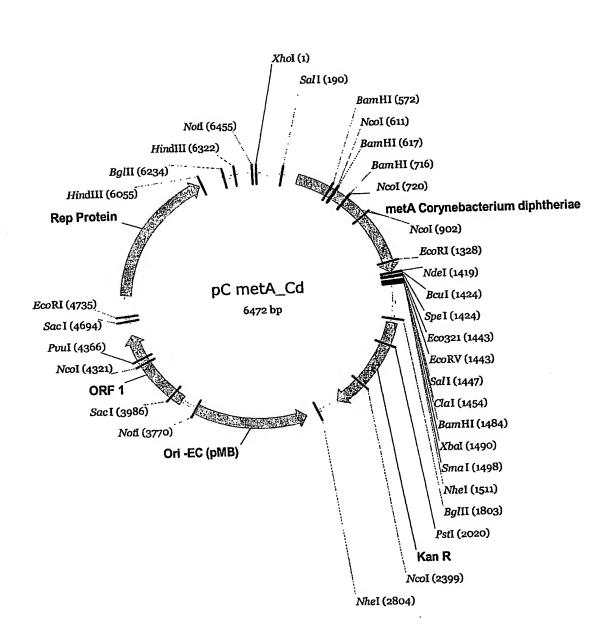
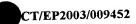


Fig. 3





SEQUENZPROTOKOLL

<110> BASF Aktiengesellschaft											
<120> MetA											
<130> M/43127											
<140>											
<141>											
<160> 58											
<210> 1 <211> 1104 <212> DNA <213> Corynebacterium diphteriae											
<220> <221> CDS <222> (1)(1101) <223> RDI00386											
<pre><400> 1 atg ctc acc aca ggg acg ctc acg cac caa aaa atc gga gac ttt 4 Met Leu Thr Thr Gly Thr Leu Thr His Gln Lys Ile Gly Asp Phe</pre>	8										
tac acc gaa gcc gga gcg acg ctt cac gac gta acc atc gcc tac caa 9 Tyr Thr Glu Ala Gly Ala Thr Leu His Asp Val Thr Ile Ala Tyr Gln 20 25 30	96										
gca tgg ggc cac tac acc ggc acc aat ctc atc gtt ctc gaa cat gcc 1 Ala Trp Gly His Tyr Thr Gly Thr Asn Leu Ile Val Leu Glu His Ala 35 40 45	144										
ctg acc ggc gac tct aac gct att tca tgg tgg gac gga ctg att ggc 1 Leu Thr Gly Asp Ser Asn Ala Ile Ser Trp Trp Asp Gly Leu Ile Gly 50 55 60	192										
cct ggc aaa gca ctc gac acc aac cgc tac tgc atc cta tgc acc aac 2 Pro Gly Lys Ala Leu Asp Thr Asn Arg Tyr Cys Ile Leu Cys Thr Asn 65 70 75 80	240										
gtg ctc gga gga tgc aaa gga tcc acc gga ccg agc agt cca cac cca Val Leu Gly Gly Cys Lys Gly Ser Thr Gly Pro Ser Ser Pro His Pro 85 90 95	288										
gac gga aaa cca tgg gga tcc aga ttt cca gcc ctt tca atc cgt gac Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Ala Leu Ser Ile Arg Asp 100 105 110	336										
ctt gtc aat gcc gaa aaa caa ctt ttc gac cac ctc ggc atc aat aaa Leu Val Asn Ala Glu Lys Gln Leu Phe Asp His Leu Gly Ile Asn Lys 115 120 125	384										
att cac gca atc atc ggc gga tcc atg gga ggc gca cgc acc ctc gaa Ile His Ala Ile Ile Gly Gly Ser Met Gly Gly Ala Arg Thr Leu Glu 130 135	432										
tgg gct gca ctc cac cca cac atg atg acg act gga ttc gtc ata gca Trp Ala Ala Leu His Pro His Met Met Thr Thr Gly Phe Val Ile Ala	480										

2/92

CT/EP2003/009452

				_				_							
145				150					155					160	
												act Thr			528
												gat Asp 190			576
												cgg Arg			624
			_		_		_		_	_	_	ttc Phe			672
												gat Asp			720
												atc Ile			768
												gaa Glu 270			816
	_				_		_					aaa Lys	_		864
_	_		_			_		_		-	_	acc Thr	_		912
												cta Leu			960
												gac Asp			1008
												ttc Phe 350		gag Glu	1056
												gag Glu			1101
tga															1104
-21	n > 2														

<210> 2

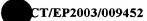
<211> 367 <212> PRT

<213> Corynebacterium diphteriae





- Met Leu Thr Thr Gly Thr Leu Thr His Gln Lys Ile Gly Asp Phe
 1 5 10 15
- Tyr Thr Glu Ala Gly Ala Thr Leu His Asp Val Thr Ile Ala Tyr Gln
 20 25 30
- Ala Trp Gly His Tyr Thr Gly Thr Asn Leu Ile Val Leu Glu His Ala 35 40 45
- Leu Thr Gly Asp Ser Asn Ala Ile Ser Trp Trp Asp Gly Leu Ile Gly 50 55 60
- Pro Gly Lys Ala Leu Asp Thr Asn Arg Tyr Cys Ile Leu Cys Thr Asn 65 70 75 80
- Val Leu Gly Gly Cys Lys Gly Ser Thr Gly Pro Ser Ser Pro His Pro 85 90 95
- Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Ala Leu Ser Ile Arg Asp 100 105 110
- Leu Val Asn Ala Glu Lys Gln Leu Phe Asp His Leu Gly Ile Asn Lys
 115 120 125
- Ile His Ala Ile Ile Gly Gly Ser Met Gly Gly Ala Arg Thr Leu Glu
 130 135 140
- Trp Ala Ala Leu His Pro His Met Met Thr Thr Gly Phe Val Ile Ala 145 150 155 160
- Val Ser Ala Arg Ala Ser Ala Trp Gln Ile Gly Ile Gln Thr Ala Gln 165 170 175
- Ile Ser Ala Ile Glu Leu Asp Pro His Trp Asn Gly Gly Asp Tyr Tyr
 180 185 190
- Ser Gly His Ala Pro Trp Glu Gly Ile Ala Ala Ala Arg Arg Ile Ala 195 200 205
- His Leu Thr Tyr Arg Gly Glu Leu Glu Ile Asp Glu Arg Phe Gly Thr 210 215 220
- Ser Ala Gln His Gly Glu Asn Pro Leu Gly Pro Phe Arg Asp Pro His 225 230 235 240
- Gln Arg Phe Ala Val Thr Ser Tyr Leu Gln His Gln Gly Ile Lys Leu 245 250 255
- Ala Gln Arg Phe Asp Ala Gly Ser Tyr Val Val Leu Thr Glu Ala Leu 260 265 270
- Asn Arg His Asp Ile Gly Arg Gly Arg Gly Gly Leu Asn Lys Ala Leu 275 280 285
- Ser Ala Ile Thr Val Pro Ile Met Ile Ala Gly Val Asp Thr Asp Ile 290 295 300
- Leu Tyr Pro Tyr His Gln Gln Glu His Leu Ser Arg Asn Leu Gly Asn 305 310 315 320
- Leu Leu Ala Met Ala Lys Ile Ser Ser Pro Val Gly His Asp Ala Phe 325 330 335



Leu Thr Glu Phe Arg Gln Met Glu Arg Ile Leu Arg His Phe Met Glu 340 345 350

Leu Ser Glu Gly Ile Asp Asp Ser Phe Arg Thr Lys Leu Glu Arg 355 360 365

<210> 3
<211> 1149
<212> DNA
<213> Mycobacterium leprae
<220>
<221> CDS
<222> (1)..(1146)
<223> RML02951
<220>
<221> unsure
<222> 224 .. 224
<223> All occurrences of n indicate any nucleotide

<400> 3 atg aca atc tcc aag gtc cct acc cag aag ctg ccg gcc gaa ggc gag

Met Thr Ile Ser Lys Val Pro Thr Gln Lys Leu Pro Ala Glu Gly Glu
1 5 10 15

gtc ggc ttg gtc gac atc ggc tca ctt acc acc gaa agc ggt gcc gtc 96
Val Gly Leu Val Asp Ile Gly Ser Leu Thr Thr Glu Ser Gly Ala Val
20 25 30

atc gac gat gtc tgc atc gcc gtt cag cgc tgg ggg gaa ttg tcg ccc 144

Ile Asp Asp Val Cys Ile Ala Val Gln Arg Trp Gly Glu Leu Ser Pro

35 40 45

acg cga gac aac gta gtg atg gta ctg cat gca ctc acc ggt gac tcg 192
Thr Arg Asp Asn Val Val Met Val Leu His Ala Leu Thr Gly Asp Ser
50 55 60

cac atc acc ggg ccc gcc gga ccg gga cat cnc aca ccc ggc tgg tgg 240

His Ile Thr Gly Pro Ala Gly Pro Gly His Xaa Thr Pro Gly Trp Trp

65 70 75 80

gac tgg ata gct gga ccg ggt gca cca atc gac acc aac cgc tgg tgc 288
Asp Trp Ile Ala Gly Pro Gly Ala Pro Ile Asp Thr Asn Arg Trp Cys
85 90 95

gcg ata gcc acc aac gtg ctg ggc ggt tgc cgt ggc tcc acc ggc cct 336 Ala Ile Ala Thr Asn Val Leu Gly Gly Cys Arg Gly Ser Thr Gly Pro 100 105 110

agt tcg ctt gcc cgc gac gga aag cct tgg ggt tca aga ttt ccg ctg 384 Ser Ser Leu Ala Arg Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Leu 115 120 125

ata tot ata ogo gao cag gta gag gca gat ato gct gca ctg gcc gcc 432
Ile Ser Ile Arg Asp Gln Val Glu Ala Asp Ile Ala Ala Leu Ala Ala
130 135 140

atg gga att aca aag gtt gcc gcc gtc gtt gga gga tct atg ggc ggg 480 Met Gly Ile Thr Lys Val Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Met Gly Gly 5/92

CT/EP2003/009452

145					150					155					160	
									cac His 170							528
									gcc Ala							576
									aag Lys							624
									gca Ala							672
									tac Tyr							720
									ggc Gly 250							768
									cta Leu							816
	_	_	_		_	_		_	tac Tyr		_	_		_	_	864
ctg	aac	agc	cac	gac	gtt	ggc	cgg	ggc	cgc	gga	999	atc	ggt	aca	gcg	912
Leu	Asn 290	Ser	His	qaA	Val	Gly 295	Arg	Gly	Arg	Gly	Gly 300	Ile	Gly	Thr	Ala	
									gtg Val							960
									gag Glu 330							1008
									tcc Ser						GJA 33c	1056
									aaa Lys							1104
									gac Asp							1146
tga																1149



- <211> 382
- <212> PRT
- <213> Mycobacterium leprae
- <220>
- <221> unsure
- <222> 75 .. 75
- <223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
- <400> 4
- Met Thr Ile Ser Lys Val Pro Thr Gln Lys Leu Pro Ala Glu Gly Glu

 1 5 10 15
- Val Gly Leu Val Asp Ile Gly Ser Leu Thr Thr Glu Ser Gly Ala Val 20 25 30
- Ile Asp Asp Val Cys Ile Ala Val Gln Arg Trp Gly Glu Leu Ser Pro 35 40 45
- Thr Arg Asp Asn Val Val Met Val Leu His Ala Leu Thr Gly Asp Ser 50 55 60
- His Ile Thr Gly Pro Ala Gly Pro Gly His Xaa Thr Pro Gly Trp Trp 65 70 75 80
- Asp Trp Ile Ala Gly Pro Gly Ala Pro Ile Asp Thr Asn Arg Trp Cys 85 90 95
- Ala Ile Ala Thr Asn Val Leu Gly Gly Cys Arg Gly Ser Thr Gly Pro 100 105 110
- Ser Ser Leu Ala Arg Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Leu 115 120 125
- Ile Ser Ile Arg Asp Gln Val Glu Ala Asp Ile Ala Ala Leu Ala Ala 130 135 140
- Met Gly Ile Thr Lys Val Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Met Gly Gly 145 150 155 160
- Ala Arg Ala Leu Glu Trp Ile Ile Gly His Pro Asp Gln Val Arg Ala 165 170 175
- Gly Leu Leu Ala Val Gly Val Arg Ala Thr Ala Asp Gln Ile Gly 180 185 190
- Thr Gln Thr Thr Gln Ile Ala Ala Ile Lys Thr Asp Pro Asn Trp Gln
 195 200 205
- Gly Gly Asp Tyr Tyr Glu Thr Gly Arg Ala Pro Glu Asn Gly Leu Thr 210 215 220
- Ile Ala Arg Arg Phe Ala His Leu Thr Tyr Arg Ser Glu Val Glu Leu 225 230 235 240
- Asp Thr Arg Phe Ala Asn Asn Asn Gln Gly Asn Glu Asp Pro Ala Thr 245 250 255
- Gly Gly Arg Tyr Ala Val Gln Ser Tyr Leu Glu His Gln Gly Asp Lys 260 265 270
- Leu Leu Ala Arg Phe Asp Ala Gly Ser Tyr Val Val Leu Thr Glu Thr 275 280 285

WO 2004/024932

Leu Asn S	er His	Asp	Val	Gly	Arg	Gly	Arg	Gly	Gly	Ile	Gly	Thr	Ala	
290				295					300					

Leu Arg Gly Cys Pro Val Pro Val Val Val Gly Gly Ile Thr Ser Asp 320

Arg Leu Tyr Pro Leu Arg Leu Gln Gln Glu Leu Ala Glu Met Leu Pro 330

Gly Cys Thr Gly Leu Gln Val Val Asp Ser Thr Tyr Gly His Asp Gly 340 345

Phe Leu Val Glu Ser Glu Ala Val Gly Lys Leu Ile Arg Gln Thr Leu 360

Glu Leu Ala Asp Val Gly Ser Lys Glu Asp Ala Cys Ser Gln 375

<210> 5

<211> 1140

<212> DNA

<213> Mycobacterium tuberculosis

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1137)

115

<223> RMTB03565

<400> 5

atg	acg	atc	tcc	gat	gta	CCC	acc	cag	acg	ctg	CCC	gcc	gaa	ggc	gaa	48
Met	Thr	Ile	Ser	Asp	Val	Pro	Thr	Gln	Thr	Leu	Pro	Ala	Glu	Gly	Glu	
1				5					10					15		

atc ggc ctg ata gac gtc ggc tcg ctg caa ctg gaa agc ggg gcg gtg 96 Ile Gly Leu Ile Asp Val Gly Ser Leu Gln Leu Glu Ser Gly Ala Val 20

atc gac gat gtc tgt atc gcc gtg caa cgc tgg ggc aaa ttg tcg ccc 144 Ile Asp Asp Val Cys Ile Ala Val Gln Arg Trp Gly Lys Leu Ser Pro 35

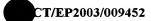
gca cgg gac aac gtg gtg gtg gtc ttg cac gcg ctc acc ggc gac tcg 192 Ala Arg Asp Asn Val Val Val Leu His Ala Leu Thr Gly Asp Ser 50 55

cac atc act gga ccc ggc gga ccc ggc cac ccc acc ccc ggc tgg tgg His Ile Thr Gly Pro Ala Gly Pro Gly His Pro Thr Pro Gly Trp Trp 65

gac ggg gtg gcc ggg ccg agt gcg ccg att gac acc acc cgc tgg tgc Asp Gly Val Ala Gly Pro Ser Ala Pro Ile Asp Thr Thr Arg Trp Cys 95

gcg gta gct acc aat gtg ctc ggc ggc tgc cgc ggc tcc acc ggg ccc Ala Val Ala Thr Asn Val Leu Gly Gly Cys Arg Gly Ser Thr Gly Pro 100

age teg ett gee ege gae gga aag eet tgg gge tea aga ttt eeg etg Ser Ser Leu Ala Arg Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Leu



atc Ile	tcg Ser 130	ata Ile	cgt Arg	gac Asp	cag Gln	gtg Val 135	cag Gln	gcg Ala	gac Asp	gtc Val	gcg Ala 140	gcg Ala	ctg Leu	gcc Ala	gcg Ala	432
							gcc Ala									480
gcc Ala	cgg Arg	gcc Ala	ctg Leu	gaa Glu 165	tgg Trp	gtg Val	gtc Val	ggc Gly	tac Tyr 170	ccg Pro	gat Asp	cgg Arg	gtc Val	cga Arg 175	gcc Ala	528
gga Gly	ttg Leu	ctg Leu	ctg Leu 180	gcg Ala	gtc Val	ggt Gly	gcg Ala	cgt Arg 185	gcc Ala	acc Thr	gca Ala	gac Asp	cag Gln 190	atc Ile	ggc Gly	576
acg Thr	cag Gln	aca Thr 195	acg Thr	caa Gln	atc Ile	gcg Ala	gcc Ala 200	atc Ile	aaa Lys	gcc Ala	gac Asp	ccg Pro 205	gac Asp	tgg Trp	cag Gln	624
agc Ser	ggc Gly 210	gac Asp	tac Tyr	cac His	gag Glu	acg Thr 215	gly aaa	agg Arg	gca Ala	cca Pro	gac Asp 220	gcc Ala	gjå aaa	ctg Leu	cga Arg	672
ctc Leu 225	gcc Ala	ege Arg	cgc Arg	ttc Phe	gcg Ala 230	cac His	ctc Leu	acc Thr	tac Tyr	cgc Arg 235	gly	gag Glu	atc Ile	gag Glu	ctc Leu 240	720
gac Asp	acc Thr	cgg Arg	ttc Phe	gcc Ala 245	aac Asn	cac His	aac Asn	cag Gln	ggc Gly 250	aac Asn	gag Glu	gat Asp	ccg Pro	acg Thr 255	gcc Ala	768
							agt Ser									816
							ggc Gly 280									864
							cgc Arg									912
ctg Leu 305	cgc Arg	gcc Ala	tgc Cys	ccg Pro	gtg Val 310	Pro	gtg Val	gtg Val	gtg Val	ggc Gly 315	ggc	atc Ile	acc Thr	tcc Ser	gac Asp 320	960
cgg Arg	ctc Leu	tac Tyr	ccg Pro	ctg Leu 325	cgc Arg	ctg Leu	cag Gln	cag Gln	gag Glu 330	ctg Leu	gcc Ala	gac Asp	ctg Leu	ctg Leu 335	ccg Pro	1008
							gtc Val									1056
ttc Phe	ctg Leu	gtg Val 355	gaa Glu	acc Thr	gag Glu	gcc Ala	gtg Val 360	ggc	gaa Glu	ttg Leu	atc Ile	cgc Arg 365	cag Gln	aca Thr	ctg Leu	1104

gga ttg gct gat cgt gaa ggc gcg tgt cgg cgg tga Gly Leu Ala Asp Arg Glu Gly Ala Cys Arg Arg 370 375

<210> 6
<211> 379
<212> PRT
<213> Mycobacterium tuberculosis

<400> 6
Met Thr Ile Ser Asp Val Pro Thr Gln Thr Leu Pro Ala Glu Gly Glu
1 5 10 15

Ile Gly Leu Ile Asp Val Gly Ser Leu Gln Leu Glu Ser Gly Ala Val 20 25 30

Ile Asp Asp Val Cys Ile Ala Val Gln Arg Trp Gly Lys Leu Ser Pro 35 40 45

Ala Arg Asp Asn Val Val Val Leu His Ala Leu Thr Gly Asp Ser 50 55 60

His Ile Thr Gly Pro Ala Gly Pro Gly His Pro Thr Pro Gly Trp Trp 65 70 75 80

Asp Gly Val Ala Gly Pro Ser Ala Pro Ile Asp Thr Thr Arg Trp Cys 85 90 95

Ala Val Ala Thr Asn Val Leu Gly Gly Cys Arg Gly Ser Thr Gly Pro 100 105 110

Ser Ser Leu Ala Arg Asp Gly Lys Pro Trp Gly Ser Arg Phe Pro Leu 115 120 125

Ile Ser Ile Arg Asp Gln Val Gln Ala Asp Val Ala Ala Leu Ala Ala 130 135 140

Leu Gly Ile Thr Glu Val Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Met Gly Gly 145 150 155 160

Ala Arg Ala Leu Glu Trp Val Val Gly Tyr Pro Asp Arg Val Arg Ala 165 170 175

Gly Leu Leu Ala Val Gly Ala Arg Ala Thr Ala Asp Gln Ile Gly 180 185 190

Thr Gln Thr Thr Gln Ile Ala Ala Ile Lys Ala Asp Pro Asp Trp Gln
195 200 205

Ser Gly Asp Tyr His Glu Thr Gly Arg Ala Pro Asp Ala Gly Leu Arg 210 215 220

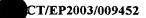
Leu Ala Arg Arg Phe Ala His Leu Thr Tyr Arg Gly Glu Ile Glu Leu 225 230 235 240

Asp Thr Arg Phe Ala Asn His Asn Gln Gly Asn Glu Asp Pro Thr Ala 245 250 255

Gly Gly Arg Tyr Ala Val Gln Ser Tyr Leu Glu His Gln Gly Asp Lys 260 265 270

Leu Leu Ser Arg Phe Asp Ala Gly Ser Tyr Val Ile Leu Thr Glu Ala

10/92



Leu Asn Ser His Asp Val Gly Arg Gly Gly Val Ser Ala Ala
290 295 300

Leu Arg Ala Cys Bro Val Bro Val Val Val Gly Gly Ile Thr Ser Asp

Leu Arg Ala Cys Pro Val Pro Val Val Val Gly Gly Ile Thr Ser Asp 305 310 315 320

Arg Leu Tyr Pro Leu Arg Leu Gln Gln Glu Leu Ala Asp Leu Leu Pro 325 330 335

Gly Cys Ala Gly Leu Arg Val Val Glu Ser Val Tyr Gly His Asp Gly
340 345 350

Phe Leu Val Glu Thr Glu Ala Val Gly Glu Leu Ile Arg Gln Thr Leu 355 360 365

Gly Leu Ala Asp Arg Glu Gly Ala Cys Arg Arg 370 375

<210> 7

<211> 972

<212> DNA

<213> Chlorobium tepidum

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(969)

<223> RCL01447

<400> 7

gtg agg gtc gct tac cgt acc tgg ggt acg cta aac gca gag aaa agc 48
Val Arg Val Ala Tyr Arg Thr Trp Gly Thr Leu Asn Ala Glu Lys Ser
1 5 10 15

aac gtg att ctg gtc tgc cac gcg ctg acc ggc aac gcc gac gcc gac 96 Asn Val Ile Leu Val Cys His Ala Leu Thr Gly Asn Ala Asp Ala Asp 20 25 30

agc tgg tgg tgc ggc atg ttc ggt gag gga cgg gcg ttc gac gag act 144 Ser Trp Trp Cys Gly Met Phe Gly Glu Gly Arg Ala Phe Asp Glu Thr 35 40 45

cgg gac ttc atc gta tgc agc aac gtg ctt gga agc tgc tac gga acg 192
Arg Asp Phe Ile Val Cys Ser Asn Val Leu Gly Ser Cys Tyr Gly Thr

acc ggg ccg atg tcg gtg aat ccg ctg agt ggc agg cac tac ggt ccc 240
Thr Gly Pro Met Ser Val Asn Pro Leu Ser Gly Arg His Tyr Gly Pro
65 70 75 80

gat ttt ccg cgc att acc att cgc gac atg gtg aat gtt cag cga tta 288 Asp Phe Pro Arg Ile Thr Ile Arg Asp Met Val Asn Val Gln Arg Leu

ttg ctt cgt tcg ctc ggc atc gac cgg atc cgg ctc atc gtt ggt gca
Leu Leu Arg Ser Leu Gly Ile Asp Arg Ile Arg Leu Ile Val Gly Ala
100 105 110

tcg ctt ggc ggg atg cag gtg ctc gaa tgg ggc gca atg tat ccc gaa 384 Ser Leu Gly Gly Met Gln Val Leu Glu Trp Gly Ala Met Tyr Pro Glu 115 120 125



960

WO 2004/02493	32	11/92	CT/EP2003/009452
atg gcc ggg gcg c Met Ala Gly Ala I 130	tg atg ccg atg eu Met Pro Met 135	g ggc gtt tcg ggt cgt : Gly Val Ser Gly Arg 140	cat tcg gcg 432 His Ser Ala
		g cag cgg cag gct atc Gln Arg Gln Ala Ile 155	
Ala Glu Trp Gln A		gat ccg gag gtg cag Asp Pro Glu Val Gln 170	
		g gcg atg tgc acc tac Ala Met Cys Thr Tyr 185	
		c cgc aag cag cgc gag Arg Lys Gln Arg Glu 205	
ttc gaa gcc gaa a Phe Glu Ala Glu S 210	gc tac gtg cgt er Tyr Val Arg 215	cac cag ggc gac aag His Gln Gly Asp Lys 220	ctg gtt ggg 672 Leu Val Gly
		e acg ctc acc aga gcg e Thr Leu Thr Arg Ala 235	
His Asp Leu Gly A		tcc tac gaa gcg gcg Ser Tyr Glu Ala Ala 250	
		c tcc atc gac tcg gac 1 Ser Ile Asp Ser Asp 265	
		gcc cgc ctc att ccc Ala Arg Leu Ile Pro 285	

Thr Glu Thr Val Ser Arg Met Val Cys Glu Phe Lys Arg Gln Leu Ile 320 gtt gac aat tga 972 Val Asp Asn

ctg ctt ttc ctt gac gaa ccc tat ggc cac gac gcc ttt ctt atc gac

Leu Leu Phe Leu Asp Glu Pro Tyr Gly His Asp Ala Phe Leu Ile Asp

acc gag acc gtc agc cgc atg gtc tgc gag ttc aag agg cag ttg ata

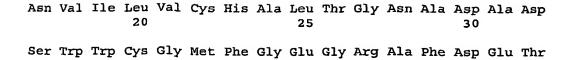
<210> 8

<211> 323

<212> PRT

<213> Chlorobium tepidum

Val Arg Val Ala Tyr Arg Thr Trp Gly Thr Leu Asn Ala Glu Lys Ser 5 10 15



Arg Asp Phe Ile Val Cys Ser Asn Val Leu Gly Ser Cys Tyr Gly Thr

40

Thr Gly Pro Met Ser Val Asn Pro Leu Ser Gly Arg His Tyr Gly Pro 65 70 75 80

Asp Phe Pro Arg Ile Thr Ile Arg Asp Met Val Asn Val Gln Arg Leu

Leu Leu Arg Ser Leu Gly Ile Asp Arg Ile Arg Leu Ile Val Gly Ala 100 105 110

Ser Leu Gly Gly Met Gln Val Leu Glu Trp Gly Ala Met Tyr Pro Glu
115 120 125

Met Ala Gly Ala Leu Met Pro Met Gly Val Ser Gly Arg His Ser Ala 130 135 140

Trp Cys Ile Ala Gln Ser Glu Ala Gln Arg Gln Ala Ile Ala Ala Asp 145 150 155 160

Ala Glu Trp Gln Asp Gly Trp Tyr Asp Pro Glu Val Gln Pro Arg Lys 165 170 175

Gly Leu Ala Ala Arg Met Met Ala Met Cys Thr Tyr Arg Cys Phe 180 185 190

Glu Asn Tyr Gln Gln Arg Phe Gly Arg Lys Gln Arg Glu Asp Gly Leu 195 200 205

Phe Glu Ala Glu Ser Tyr Val Arg His Gln Gly Asp Lys Leu Val Gly 210 215 220

Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Ile Thr Leu Thr Arg Ala Met Asp Met 225 230 235 240

His Asp Leu Gly Arg Gly Arg Asp Ser Tyr Glu Ala Ala Leu Gly Ala 245 250 255

Leu Lys Met Pro Val Glu Ile Leu Ser Ile Asp Ser Asp Val Leu Tyr 260 265 270

Pro Arg Gln Glu Glu Glu Leu Ala Arg Leu Ile Pro Gly Ser Arg 275 280 285

Leu Leu Phe Leu Asp Glu Pro Tyr Gly His Asp Ala Phe Leu Ile Asp 290 295 300

Thr Glu Thr Val Ser Arg Met Val Cys Glu Phe Lys Arg Gln Leu Ile 305 310 315 320

Val Asp Asn



	•										
<211> 1149 <212> DNA <213> Caulobacter crescentus											
<220> <221> CDS <222> (1)(114 <223> RCO00727	1 6)										
		e Thr Pro Al	cc ggc ggg gga a la Gly Gly Gly 1								
	n Glu Pro Le		ac tcc gga ggc g sp Ser Gly Gly '								
			gc cag ctg aac o ly Gln Leu Asn i 45								
	l Leu Ile Cy		tg acg ggc gac (eu Thr Gly Asp (60								
gcc tcg ccc ca Ala Ser Pro Hi: 65	c ccc acc ac s Pro Thr Th 70	c ggc aag co r Gly Lys Pi	cc ggc tgg tgg (ro Gly Trp Trp (75	caa cgc ctt 240 Gln Arg Leu 80							
		u Asp Pro Al	cg cgg cac ttc a la Arg His Phe : 90								
	e Gly Gly Cy		cg acg ggc ccg e er Thr Gly Pro								
			tg tcg ttc cca eu Ser Phe Pro 125								
atc gcc gat atc Ile Ala Asp Me 130	g gtg cgg gc t Val Arg Al 13	a Gln Ala Me	tg ctg gtc tct o et Leu Val Ser 1 140	gcg ctc ggg 432 Ala Leu Gly							
gtc gag acc ct Val Glu Thr Le 145	g ttc gcc gt u Phe Ala Va 150	c gtc ggc gg	gc tcg atg ggc g ly Ser Met Gly g 155	ggc atg cag 480 Gly Met Gln 160							
		p Tyr Pro G	ag cgg atg ttc lu Arg Met Phe 70								
gtg ctg gcc tc Val Leu Ala Se 18	r Ala Ser Ar	gc cac tcg go rg His Ser Al 185	cc cag aac atc la Gln Asn Ile	gcg ttc cac 576 Ala Phe His 190							
gag gtg ggc cg Glu Val Gly Ar 195	c cag gcg at g Gln Ala I]	c atg gcc ga e Met Ala As 200	at ccc gac tgg sp Pro Asp Trp 205	cgc ggc ggc 624 Arg Gly Gly							
gcc tat gcc ga	g cac ggc gt	g egg eee ga	ag aag ggc ctg	gcc gtg gcg 672							

CT/EP2003/009452



									1.	4/72						
Ala	Tyr 210	Ala	Glu	His	Gly	Val 215	Arg	Pro	Glu	Lys	Gly 220	Leu	Ala	Val	Ala	
cgg Arg 225	atg Met	gcc Ala	gcg Ala	cac His	atc Ile 230	acc Thr	tat Tyr	ctg Leu	tcc Ser	gag Glu 235	ccc Pro	gcc Ala	ctg Leu	cag Gln	cgg Arg 240	720
					cta Leu											768
gcc Ala	gac Asp	ttc Phe	cag Gln 260	gtc Val	gag Glu	agc Ser	tat Tyr	cta Leu 265	cgc Arg	cac His	cag Gln	Gly 999	tcc Ser 270	agc Ser	ttc Phe	816
gtc Val	gac Asp	cgg Arg 275	ttc Phe	gac Asp	gcc Ala	aac Asn	agc Ser 280	tat Tyr	ctc Leu	tac Tyr	atc Ile	acc Thr 285	cgg Arg	gcc Ala	atg Met	864
gac Asp	tat Tyr 290	ttc Phe	gac Asp	atc Ile	gcc Ala	gcc Ala 295	agc Ser	cat His	ggc gly	gjå aaa	gtg Val 300	ctg Leu	gcc Ala	aag Lys	gcg Ala	912
ttc Phe 305	acc Thr	cga Arg	gcg Ala	cgg Arg	aat Asn 310	gtg Val	cgc Arg	ttc Phe	tgc Cys	gtg Val 315	ctg Leu	agc Ser	ttc Phe	tcc Ser	agc Ser 320	960
gac Asp	tgg Trp	ctc Leu	tat Tyr	ccg Pro 325	acc Thr	gcc Ala	gag Glu	aac Asn	cgc Arg 330	cac His	ctg Leu	gtc Val	cgc Arg	gcc Ala 335	ctg Leu	1008
acc Thr	gcc Ala	gcc Ala	999 Gly 340	gcc Ala	cgc Arg	gcg Ala	gcc Ala	ttc Phe 345	gcc Ala	gag Glu	atc Ile	gag Glu	agc Ser 350	gac Asp	aag Lys	1056
ggc Gly	cat His	gac Asp 355	gcc Ala	ttc Phe	ctg Leu	ctg Leu	gac Asp 360	gag Glu	ccg Pro	gtg Val	atg Met	gac Asp 365	gcc Ala	gcg Ala	ctg Leu	1104
gaa Glu	ggc Gly 370	ttc Phe	ctg Leu	gcc Ala	tcg Ser	gcc Ala 375	gaa Glu	cgc Arg	gat Asp	cgg Arg	380 GJA aaa	ctg Leu	gtt Val			1146
tga																1149
<211 <212)> 10 l> 38 ?> PF B> Ca	32 RT	oacte	er c	cesce	entus	6									
<400 Met			Leu	qzA	Pro	Ile	Thr	Pro	Ala	Glv	Glv	Glv	Thr	Tro	Ara	

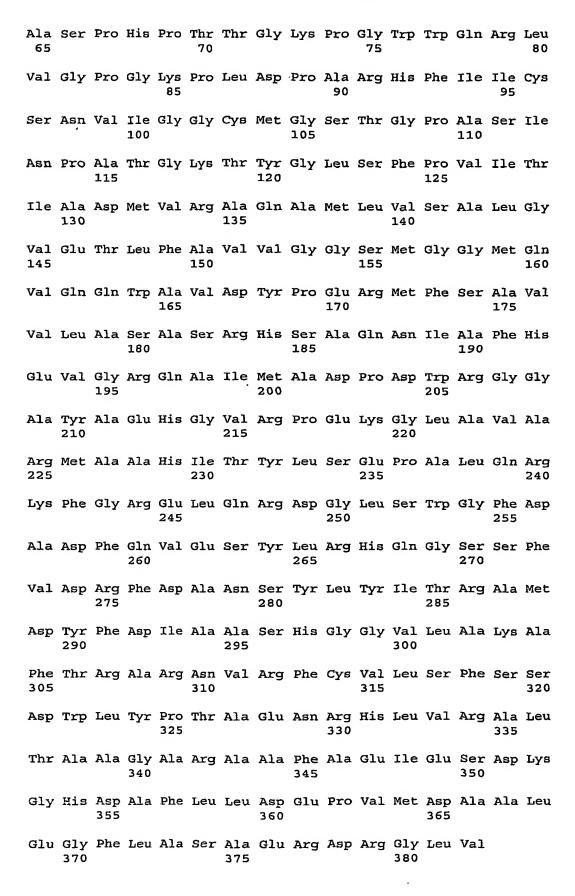
Met Ala Ala Leu Asp Pro Ile Thr Pro Ala Gly Gly Thr Trp Arg 1 5

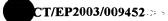
Phe Pro Ala Asn Glu Pro Leu Arg Leu Asp Ser Gly Gly Val Ile Glu 20

Gly Leu Glu Ile Ala Tyr Gln Thr Tyr Gly Gln Leu Asn Ala Asp Lys

Ser Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Thr Gly Asp Gln His Val 50 55 60

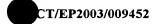






<211> 114 <212> DNA <213> Nei	1	gonorrh	oeae										
<220> <221> CDS <222> (1) <223> RNG	(1137	")											
<400> 11 atg agt o Met Ser o	caa aat 31n Asn	acc tco Thr Sec 5	gtg Val	ggc	att Ile	gta Val 10	acg Thr	ccc Pro	caa Gln	aaa Lys	att Ile 15	ccg Pro	48
ttt gaa a Phe Glu N	atg ccg Met Pro 20	ctg gtt Leu Va	ttg Leu	gaa Glu	aac Asn 25	ggt Gly	aaa Lys	act Thr	ttg Leu	ccg Pro 30	cgt Arg	ttc Phe	96
gat ctg a	atg att Met Ile 35	gaa acc	tac Tyr	ggc Gly 40	gag Glu	ctg Leu	aat Asn	gct Ala	gaa Glu 45	aaa Lys	aac Asn	aat Asn	144
gcg gtt t Ala Val I 50	tta atc Leu Ile	tgc ca Cys Hi	gcg Ala 55	ctg Leu	tcg Ser	ggc Gly	aac Asn	cat His 60	cac His	gtt Val	gcg Ala	ggc	192
agg cat t Arg His S	tcg gcg Ser Ala	gag ga Glu As	. Lys	tat Tyr	acg Thr	ggc Gly	tgg Trp 75	tgg Trp	gac Asp	aat Asn	atg Met	gtc Val 80	240
ggt ccc g Gly Pro G	gga aaa Gly Lys	ccg at Pro Il 85	gat Asp	acg Thr	gaa Glu	cgt Arg 90	ttt Phe	ttc Phe	gtg Val	gtc Val	95 Gly 999	ttg Leu	288
aac aat (Asn Asn)	ctg ggc Leu Gly 100	Gly Cy	c gac s Asp	ggc	agc Ser 105	agc Ser	gjå aaa	cct Pro	ttg Leu	tcg Ser 110	atc Ile	aat Asn	336
cct gaa Pro Glu	acg ggc Thr Gly 115	agg ga Arg Gl	a tac u Tyr	ggc Gly 120	gcg Ala	gat Asp	ttt Phe	ccg Pro	atg Met 125	gtt Val	acg Thr	gtg Val	384
aag gac Lys Asp 130	tgg gta Trp Val	aaa to Lys Se	a caa r Gln 135	Ala	gcg Ala	ctt Leu	gcc Ala	gat Asp 140	tat Tyr	ctc Leu	ggc Gly	atc Ile	432
gaa caa Glu Gln 145	tgg gcg Trp Ala	gcg gt Ala Va 15	l Val	ggc	Gly	agc Ser	ttg Leu 155	ggc	Gly	atg Met	cag Gln	gct Ala 160	480
ttg cag Leu Gln	tgg gcg Trp Ala	att to Ile Se 165	c tat r Tyr	ccc Pro	gaa Glu	cgt Arg 170	Val	cgc Arg	cac His	gcc Ala	ttg Leu 175	gtg Val	528
att gcg Ile Ala	tct gcg Ser Ala 180	Pro Ly	a cto s Lev	tcc Ser	gcg Ala 185	Gln	aat Asn	atc Ile	gcg Ala	ttt Phe 190	Asn	gat Asp	576
gta gca Val Ala	cgt cag Arg Glr 195	ggg at Ala Il	t ttg e Lei	acc Thr 200	Asp	ccc	gat Asp	ttc Phe	aat Asn 205	Glu	gga Gly	cat His	624
tac cgc	agc cac	aac ac	c gtt	ccc	gcg	cgc	ggt	ttg	cgg	att	gcc	cgt	672





Tyr	Arg 210	Ser	His	Asn	Thr	Val 215	Pro	Ala	Arg	Gly.	Leu 220	Arg	Ile	Ala	Arg	
											ggt Gly					720
											tac Tyr					768
											Gly					816
											acc Thr					864
											ctg Leu 300					912
											ttc Phe					960
											aag Lys					1008
											tcc Ser					1056
-	_			_	_	_	_	_		_	cgc Arg	_	_	_	gct Ala	1104
	atg Met 370			_	-		_	-	-		tga					1140

<210> 12

<211> 379

<212> PRT

<213> Neisseria gonorrhoeae

<400> 12

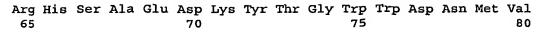
Met Ser Gln Asn Thr Ser Val Gly Ile Val Thr Pro Gln Lys Ile Pro 1 5 10 15

Phe Glu Met Pro Leu Val Leu Glu Asn Gly Lys Thr Leu Pro Arg Phe
20 25 30

Asp Leu Met Ile Glu Thr Tyr Gly Glu Leu Asn Ala Glu Lys Asn Asn 35

Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly Asn His His Val Ala Gly 50 55 60





Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Glu Arg Phe Phe Val Val Gly Leu 85 90 95

Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asp Gly Ser Ser Gly Pro Leu Ser Ile Asn 100 105 110

Pro Glu Thr Gly Arg Glu Tyr Gly Ala Asp Phe Pro Met Val Thr Val

Lys Asp Trp Val Lys Ser Gln Ala Ala Leu Ala Asp Tyr Leu Gly Ile 130 135 140

Glu Gln Trp Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met Gln Ala 145 150 155 160

Leu Gln Trp Ala Ile Ser Tyr Pro Glu Arg Val Arg His Ala Leu Val 165 170 175

Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala Phe Asn Asp 180 185 190

Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Asp Phe Asn Glu Gly His 195 200 205

Tyr Arg Ser His Asn Thr Val Pro Ala Arg Gly Leu Arg Ile Ala Arg 210 215 220

Met Met Gly His Ile Thr Tyr Leu Ala Glu Asp Gly Leu Gly Lys Lys 225 230 235 240

Phe Gly Arg Asp Leu Arg Ser Asn Gly Tyr Gln Tyr Gly Tyr Ser Val 245 250 255

Glu Phe Glu Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly Asp Lys Phe Val 260 265 270

Gly Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr Lys Ala Leu Asp 275 280 285

Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Asp Phe Gly Asn Ser Leu Thr Arg Ala Val 290 295 300

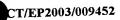
Gln Asp Val Gln Ala Lys Phe Phe Val Ala Ser Phe Ser Thr Asp Trp 305 310 .315 320

Arg Phe Ala Pro Glu Arg Ser His Glu Leu Val Lys Ala Leu Ile Ala 325 330 335

Ala Gln Lys Ser Val Gln Tyr Ile Glu Val Lys Ser Ala His Gly His 340 345 350

Asp Ala Phe Leu Met Glu Asp Glu Ala Tyr Met Arg Ala Val Thr Ala 355 360 365

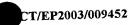
Tyr Met Asn Asn Val Asp Lys Asp Cys Arg Leu 370 375



<212> DNA <213> Neisseria meningitidis ser. A
<220> <221> CDS <222> (1)(1137). <223> RNM00815
<pre><400> 13 atg agt caa aat gcc tcg gtg ggc att gta acg ccc caa aaa att ccg 48 atg agt caa aat gcc tcg gtg ggc att gta acg ccc caa aaa att ccg 48 Met Ser Gln Asn Ala Ser Val Gly Ile Val Thr Pro Gln Lys Ile Pro</pre>
ttt gaa atg ccg ctg gtt ttg gaa aac ggt aaa act ttg ccg cgt ttc 96 Phe Glu Met Pro Leu Val Leu Glu Asn Gly Lys Thr Leu Pro Arg Phe 20 25 30
gat ctg atg att gaa acc tac ggc gag ctg aat gcc gaa aaa aat aat 144 Asp Leu Met Ile Glu Thr Tyr Gly Glu Leu Asn Ala Glu Lys Asn Asn 45
gcg gtt tta atc tgt cat gcg ctg tca ggc aac cat cat gtt gcg ggc 192 Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly Asn His His Val Ala Gly 50 55
agg cat tcg gcg gag gat aaa tat acg ggc tgg tgg gac aat atg gta 240 Arg His Ser Ala Glu Asp Lys Tyr Thr Gly Trp Trp Asp Asn Met Val 65 70 75 80
gga ccc ggc aaa ccg att gat aca gaa cgt ttt ttc gtg gtc ggt ttg 288 Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Glu Arg Phe Phe Val Val Gly Leu 85 90 95
aac aat ctg ggc ggc tgc gac ggc agc agc gga cct ttg tcg atc aat 336 Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asp Gly Ser Ser Gly Pro Leu Ser Ile Asn 100 105
cct gaa acg ggc agg gaa tac ggc gcg gat ttt ccg gtg gtt acg gtg 384 Pro Glu Thr Gly Arg Glu Tyr Gly Ala Asp Phe Pro Val Val Thr Val 115 120 125
aag gac tgg gta aaa tcc caa gcc gcg ctt acc gat tat ctc ggc atc 432 Lys Asp Trp Val Lys Ser Gln Ala Ala Leu Thr Asp Tyr Leu Gly Ile 140
ggg caa tgg gcg gct gtc ggc ggc agc ttg ggc ggt atg cag gct 480 Gly Gln Trp Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met Gln Ala 145 150 160
ttg cag tgg acg att tcc tat ccc gag cgc gtg cgc cat gcc tta gtg 528 Leu Gln Trp Thr Ile Ser Tyr Pro Glu Arg Val Arg His Ala Leu Val 175 165
att gcg tcc gcg ccg aaa ctg tcc acg caa aat atc gcg ttt aat gat 576 Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Thr Gln Asn Ile Ala Phe Asn Asp 180 185
gta gca cgt cag gcg att ttg acc gat ccc gat ttc aac gaa gga cat 624 Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Asp Phe Asn Glu Gly His 200 205
tac cgc agc cgc aac acc gtt ccc gct cgg ggc ttg cgg att gcc cgc 672 Tyr Arg Ser Arg Asn Thr Val Pro Ala Arg Gly Leu Arg Ile Ala Arg

CT/EP2003/009452

WO 2004/024932		20/92	
210	215	220	
atg atg ggg cac atc Met Met Gly His Ile 225	acc tat ctt Thr Tyr Leu 230	gcc gaa gac ggt ttg Ala Glu Asp Gly Leu 235	ggc aaa aaa 720 Gly Lys Lys 240
ttc gga cgc gat ttc Phe Gly Arg Asp Le 24	u Arg Ser Asn	ggc tat caa tac ggc Gly Tyr Gln Tyr Gly 250	tat ggc gtt 768 Tyr Gly Val 255
gaa ttt gaa gta ga Glu Phe Glu Val Gl 260	a tcc tat ctg u Ser Tyr Lev	cgc tat caa ggc gat Arg Tyr Gln Gly Asp 265	aaa ttc gtc 816 Lys Phe Val 270
ggg cgg ttt gat gc Gly Arg Phe Asp Al 275	c aac acc tat a Asn Thr Tyi 280	ttg ctg atg acc aag Leu Leu Met Thr Lys 285	gct ttg gac 864 Ala Leu Asp
tat ttc gat ccg gc Tyr Phe Asp Pro Al 290	g gcg gat tto a Ala Asp Pho 295	ggc aac agc ctg acc Gly Asn Ser Leu Thr 300	cgc gcc gtg 912 Arg Ala Val
cag gat gtt cag go Gln Asp Val Gln Al 305	ca aaa ttc tt la Lys Phe Ph 310	t gtc gcc agc ttc agc e Val Ala Ser Phe Ser 315	acc gat tgg 960 Thr Asp Trp 320
Arg Phe Ala Pro G	aa cgt tcg ca lu Arg Ser Hi 25	c gaa ctg gtc aag gcc s Glu Leu Val Lys Ala 330	ctg att gcc 1008 Leu Ile Ala 335
gcc caa aaa tcc g Ala Gln Lys Ser V 340	tg cag tat at al Gln Tyr Il	c gaa gtc aaa tcc gca e Glu Val Lys Ser Ala 345	a cac ggg cac 1056 a His Gly His 350
gat gcc ttt tta a Asp Ala Phe Leu M 355	tg ġaa gac ga et Glu Asp Gl 36	a gcc tat atg cgt gc u Ala Tyr Met Arg Al 50 36	4 · · · · · · · · · · · · · · · · · · ·
tat atg aac aac g Tyr Met Asn Asn V 370	tt tat aag ga val Tyr Lys G 375	aa tgt cag caa tga lu Cys Gln Gln	1140
<210> 14 <211> 379 <212> PRT <213> Neisseria	neningitidis	ser. A	
<400> 14 Met Ser Gln Asn 1	Ala Ser Val G 5	ly Ile Val Thr Pro G	ln Lys Ile Pro 15
Phe Glu Met Pro	Leu Val Leu G	lu Asn Gly Lys Thr Lo 25	eu Pro Arg Phe 30
35		40	
Ala Val Leu Ile 50	Cys His Ala 1 55	Seu Ser Gly Asn His H 60	is Val Ala Gly
Arg His Ser Ala 65	Glu Asp Lys 1	fyr Thr Gly Trp Trp A 75	sp Asn Met Val 80



- Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Glu Arg Phe Phe Val Val Gly Leu 85 90 95
- Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asp Gly Ser Ser Gly Pro Leu Ser Ile Asn 100 105 110
- Pro Glu Thr Gly Arg Glu Tyr Gly Ala Asp Phe Pro Val Val Thr Val
- Lys Asp Trp Val Lys Ser Gln Ala Ala Leu Thr Asp Tyr Leu Gly Ile 130 135 140
- Gly Gln Trp Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met Gln Ala 145 150 155 160
- Leu Gln Trp Thr Ile Ser Tyr Pro Glu Arg Val Arg His Ala Leu Val 165 170 175
- Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Thr Gln Asn Ile Ala Phe Asn Asp 180 185 190
- Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Asp Phe Asn Glu Gly His
 195 200 205
- Tyr Arg Ser Arg Asn Thr Val Pro Ala Arg Gly Leu Arg Ile Ala Arg 210 220
- Met Met Gly His Ile Thr Tyr Leu Ala Glu Asp Gly Leu Gly Lys Lys 225 230 235
- Phe Gly Arg Asp Leu Arg Ser Asn Gly Tyr Gln Tyr Gly Tyr Gly Val 245 250 250
- Glu Phe Glu Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly Asp Lys Phe Val 260 265 270
- Gly Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr Lys Ala Leu Asp 275 280 285
- Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Asp Phe Gly Asn Ser Leu Thr Arg Ala Val 290 295 300
- Gln Asp Val Gln Ala Lys Phe Phe Val Ala Ser Phe Ser Thr Asp Trp 305 310 315 320
- Arg Phe Ala Pro Glu Arg Ser His Glu Leu Val Lys Ala Leu Ile Ala 325 330 335
- Ala Gln Lys Ser Val Gln Tyr Ile Glu Val Lys Ser Ala His Gly His 340 345 350
- Asp Ala Phe Leu Met Glu Asp Glu Ala Tyr Met Arg Ala Val Ala Ala 355 360 365
- Tyr Met Asn Asn Val Tyr Lys Glu Cys Gln Gln 370 375
- <210> 15
- <211> 1140
- <212> DNA
- <213> Pseudomonas fluorescens



<220> <221> CDS <222> (1)(1137) <223> RPU01633
<pre><400> 15 atg cca gct gcc ttt ccc ccc gat tct gtt ggt ctg gtg acg ccg caa 48 Met Pro Ala Ala Phe Pro Pro Asp Ser Val Gly Leu Val Thr Pro Gln 1 5</pre>
acg gcg cac ttc agc gaa ccg ctg gcc ctg gcc tgc ggc cgt tcg ctg 96 Thr Ala His Phe Ser Glu Pro Leu Ala Leu Ala Cys Gly Arg Ser Leu 20 25 30
gcc gat tat gac ctg atc tac gaa acc tac ggc acg ctg aac gcg caa 144 Ala Asp Tyr Asp Leu Ile Tyr Glu Thr Tyr Gly Thr Leu Asn Ala Gln 45
gcg agc aac gcc gtg ctg atc tgc cac gcc ttg tcc ggc cac cac cat 192 Ala Ser Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly His His His 50
gct gcg ggt tat cac agc gtc gac gac cgc aag ccc ggt tgg tgg gac 240 Ala Ala Gly Tyr His Ser Val Asp Asp Arg Lys Pro Gly Trp Trp Asp 65 70 75 80
agc tgc atc ggc ccc ggc aaa ccg atc gac acc aac aag ttc ttc gtg 288 Ser Cys Ile Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Asn Lys Phe Phe Val 85 90 95
gtc agc ctg aac aac ctc ggc ggt tgc aat ggt tct acc ggc ccg agc 336 Val Ser Leu Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asn Gly Ser Thr Gly Pro Ser 100 105
agc ctc aat ccg gaa acc ggc aag ccg ttc ggc gcc gac ttc ccg gtg 384 Ser Leu Asn Pro Glu Thr Gly Lys Pro Phe Gly Ala Asp Phe Pro Val 115 120 125
ctg acc gtg gaa gac tgg gtg cac agc cag gca cgc ctg gcc gac ctg 432 Leu Thr Val Glu Asp Trp Val His Ser Gln Ala Arg Leu Ala Asp Leu 130 135
ctc ggc atc ggc cag tgg gcg gcg gtg atc ggc ggc agc ctg ggc ggc 480 Leu Gly Ile Gly Gln Trp Ala Ala Val Ile Gly Gly Ser Leu Gly Gly 145 150 155
atg cag gcg ctg caa tgg acc atc acc tat ccg gat cgc gtt cgc cac 528 Met Gln Ala Leu Gln Trp Thr Ile Thr Tyr Pro Asp Arg Val Arg His 165 170 175
tgc ctg gcc atc gcc tcg gcc ccc aag ctg tcg gcg cag aac atc gcc 576 Cys Leu Ala Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala 180 185
ttc aac gaa gtg gcg cgc cag gcg atc ctc act gac ccg gaa ttc cac 624 Phe Asn Glu Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Glu Phe His 195 200 205
ggc ggc tcg ttc cag gaa cac ggc gtg atc ccc aag cgc ggc ctg atg 672 Gly Gly Ser Phe Gln Glu His Gly Val Ile Pro Lys Arg Gly Leu Met 210 215

22/92

WO 2004/024932	CT/EP2003/009452
ctg gcg cgg atg gtg ggg cac atc acc tac ctg tcc gac gac Leu Ala Arg Met Val Gly His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp 225 230 235	tcc atg 720 Ser Met 240
ggt gag aaa ttc ggc cgt ggc ctg aag agc gaa aag ctc aac Gly Glu Lys Phe Gly Arg Gly Leu Lys Ser Glu Lys Leu Asn 245 250	tac gac 768 Tyr Asp 255
ttc cac agc gtc gag ttc cag gtc gaa agc tac ctg cgc tat Phe His Ser Val Glu Phe Gln Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr 260 265 270	•
gaa gag ttc tcc ggg cgc ttc gat gcc aac acc tat ctg ttg Glu Glu Phe Ser Gly Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu 275 280 285	g atg acc 864 1 Met Thr
aag gcg ctg gac tac ttc gat ccg gcg gcg aac ttc aac gat Lys Ala Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Asn Phe Asn Asp 290 295 300	
gcg aaa acc ttc gaa ggt gca aaa gcc aag ttc tgc gtg atc Ala Lys Thr Phe Glu Gly Ala Lys Ala Lys Phe Cys Val Mei 305 310 315	g tcg ttc 960 t Ser Phe 320
acc acc gac tgg cgc ttc tcc ccg gcc cgc tcg cga gaa ct Thr Thr Asp Trp Arg Phe Ser Pro Ala Arg Ser Arg Glu Le 325	335
gcg ctg atg gcg gcg cgc aaa gac gtc agc tac ctg gaa at Ala Leu Met Ala Ala Arg Lys Asp Val Ser Tyr Leu Glu Il 340 345	50
ccc cag ggc cac gac gcc ttc ctg att ccg atc ccg cgc ta Pro Gln Gly His Asp Ala Phe Leu Ile Pro Ile Pro Arg Ty 355 360 365	
gcg ttc ggc aat tac atg aac cgc att acg ttg tga Ala Phe Gly Asn Tyr Met Asn Arg Ile Thr Leu 370 375	1140
<210> 16 <211> 379 <212> PRT <213> Pseudomonas fluorescens	
<400> 16 Met Pro Ala Ala Phe Pro Pro Asp Ser Val Gly Leu Val T 1 5 10	Thr Pro Gln 15
Thr Ala His Phe Ser Glu Pro Leu Ala Leu Ala Cys Gly A 20 25	
Ala Asp Tyr Asp Leu Ile Tyr Glu Thr Tyr Gly Thr Leu A 35 40 45	
Ala Ser Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly I 50 55	
Ala Ala Gly Tyr His Ser Val Asp Asp Arg Lys Pro Gly '65 70 75	Trp Trp Asp 80

Ser Cys Ile Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Asn Lys Phe Phe Val

- Val Ser Leu Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asn Gly Ser Thr Gly Pro Ser 100 105 110
- Ser Leu Asn Pro Glu Thr Gly Lys Pro Phe Gly Ala Asp Phe Pro Val
- Leu Thr Val Glu Asp Trp Val His Ser Gln Ala Arg Leu Ala Asp Leu 130 135 140
- Leu Gly Ile Gly Gln Trp Ala Ala Val Ile Gly Gly Ser Leu Gly Gly 145 150 150 160
- Met Gln Ala Leu Gln Trp Thr Ile Thr Tyr Pro Asp Arg Val Arg His
 165 170 175
- Cys Leu Ala Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala 180 185 190
- Phe Asn Glu Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Glu Phe His
 195 200 205
- Gly Gly Ser Phe Gln Glu His Gly Val Ile Pro Lys Arg Gly Leu Met 210 220
- Leu Ala Arg Met Val Gly His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp Ser Met 225 230 235
- Gly Glu Lys Phe Gly Arg Gly Leu Lys Ser Glu Lys Leu Asn Tyr Asp 245 250 255
- Phe His Ser Val Glu Phe Gln Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly 260 265 270
- Glu Glu Phe Ser Gly Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr 275 280 285
- Lys Ala Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Asn Phe Asn Asp Asn Leu 290 295 300
- Ala Lys Thr Phe Glu Gly Ala Lys Ala Lys Phe Cys Val Met Ser Phe 305
- Thr Thr Asp Trp Arg Phe Ser Pro Ala Arg Ser Arg Glu Leu Val Asp 325 330 335
- Ala Leu Met Ala Ala Arg Lys Asp Val Ser Tyr Leu Glu Ile Asp Ala 340 345
- Pro Gln Gly His Asp Ala Phe Leu Ile Pro Ile Pro Arg Tyr Leu Gln 355
- Ala Phe Gly Asn Tyr Met Asn Arg Ile Thr Leu 370 375
- <210> 17
- <211> 1140
- <212> DNA
- <213> Pseudomonas aeruginosa



<221>	CDS
<222>	(1)(1137)
<223>	RPA04460

<223> RPA04460	•				
<400> 17 atg ccc aca gtc Met Pro Thr Val	ttc ccc gac Phe Pro Asp 5	gac tcc gtc Asp Ser Val	ggt ctg gtc tco Gly Leu Val Sen	c ccc cag r Pro Gln 15	48
acg ctg cac ttc Thr Leu His Phe 20	aac gaa ccg Asn Glu Pro	ctc gag ctg Leu Glu Leu 25	acc agc ggc aag Thr Ser Gly Ly 3		96
gcc gag tac gac Ala Glu Tyr Asp 35	ctg gtg atc Leu Val Ile	gaa acc tac Glu Thr Tyr 40	ggc gag ctg aa Gly Glu Leu As 45	t gcc acg n Ala Thr	144
cag agc aac gcg Gln Ser Asn Ala 50	gtg ctg atc Val Leu Ile 55	CAS HIR WIG	ctc tcc ggc ca Leu Ser Gly Hi 60	c cac cac s His His	192
gcc gcc ggc tac Ala Ala Gly Tyr 65	cac agc gtc His Ser Val	e gac gag cgc L Asp Glu Arg	aag ccg ggc tg Lys Pro Gly Tr 75	g tgg gac p Trp Asp 80	240
agc tgc atc ggt Ser Cys Ile Gly	ccg ggc aag Pro Gly Lys	g ccg atc gac s Pro Ile Asp 90	acc cgc aag ti Thr Arg Lys Pl	cc ttc gtc ne Phe Val 95	288
gtc gcc ctc aac Val Ala Leu Ass 100	n Asn Leu Gi	c ggt tgc aac y Gly Cys Asr 105	gga toc ago g Gly Ser Ser G 1	ge cee gee ly Pro Ala 10	336
agc atc aat cc Ser Ile Asn Pro 115	g gcg acc gg o Ala Thr Gl	c aag gtc tao y Lys Val Ty: 120	e ggc gcg gac t r Gly Ala Asp P 125	tc ccg atg he Pro Met	384
gtt acg gtg ga Val Thr Val Gl 130	a gac tgg gt u Asp Trp Va 13	T HIS SEL GI	g gcg cgc ctg g n Ala Arg Leu A 140	ca gac cgc la Asp Arg	432
ctc ggc atc cg Leu Gly Ile Ar 145	c cag tgg go g Gln Trp Al 150	ec geg gtg gt La Ala Val Va	c ggc ggc agc c l Gly Gly Ser I 155	etc ggc ggc Leu Gly Gly 160	480
atg cag gcg ct Met Gln Ala Le	g caa tgg ac u Gln Trp Th 165	cc atc agc ta nr Ile Ser Ty 17	t ccc gag cgc g or Pro Glu Arg '	gtc cgt cac Val Arg His 175	528
Cys Leu Cys I	cc gcc agc go le Ala Ser A 30	cg ccg aag ct la Pro Lys Le 185	eg tog gog cag eu Ser Ala Gln	aac atc gcc Asn Ile Ala 190	576
ttc aac gaa g Phe Asn Glu V 195	tc gcc cgg c al Ala Arg G	ag gcg att c ln Ala Ile L 200	tt tcc gac cct eu Ser Asp Pro 205	gag ttc ctc Glu Phe Leu	624
ggc ggc tac t Gly Gly Tyr P 210	he Gln Glu G	ag ggc gtg a In Gly Val I 15	tt ccc aag cgc le Pro Lys Arg 220	ggc ctc aag Gly Leu Lys	672
ctg gcg cgg a Leu Ala Arg M	tg gtc ggc c let Val Gly H	cat atc acc t His Ile Thr T	ac ctg tcc gac Yr Leu Ser Asp	gac gcc atg Asp Ala Met	720

26/92

CT/EP2003/009452

									20	172						
225					230					235					240	
						gta Val										768
						cag Gln										816
						ttc Phe										864
						gac Asp 295										912
gtg Val 305	cgc Arg	acc Thr	ctg Leu	gag Glu	ggc Gly 310	gtc Val	gag Glu	gcg Ala	gạc Asp	ttc Phe 315	tgc Cys	ctg Leu	atg Met	tcc Ser	ttc Phe 320	960
						tcg Ser										1008
						aag Lys										1056
						ttc Phe										1104
						aac Asn 375					tga					1140
<213 <213	0> 18 1> 37 2> PI 3> Pa	79 RT	omona	as ae	erug	inosa	a						-			
	0> 18 Pro		Val	Phe 5	Pro	Asp	Asp	Ser	Val 10	Gly	Leu	Val	Ser	Pro 15	Gln	
Thr	Leu	His	Phe 20	Asn	Glu	Pro	Leu	Glu 25	Leu	Thr	Ser	Gly	30	Ser	Leu	
Ala	Glu	Tyr 35	Asp	Leu	Val	Ile	Glu 40	Thr	Tyr	Gly	Glu	Leu 45	Asn	Ala	Thr	
Gln	Ser 50	Asn	Ala	Val	Leu	Ile 55	Cys	His	Ala	Leu	Ser 60	Gly	His	His	His	
Ala 65	Ala	Gly	Tyr	His	Ser 70	Val	Asp	Glu	Arg	Lys 75	Pro	Gly	Trp	Trp	Asp 80	
Ser	Сув	Ile	Gly	Pro 85	Gly	ГÀв	Pro	Ile	Asp 90	Thr	Arg	Lys	Phe	Phe 95	Val	







Val Ala Leu Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asn Gly Ser Ser Gly Pro Ala 100 105 110

Ser Ile Asn Pro Ala Thr Gly Lys Val Tyr Gly Ala Asp Phe Pro Met 115 120 125

Val Thr Val Glu Asp Trp Val His Ser Gln Ala Arg Leu Ala Asp Arg 130 135 140

Leu Gly Ile Arg Gln Trp Ala Ala Val Val Gly Gly Ser Leu Gly Gly 145 150 155 160

Met Gln Ala Leu Gln Trp Thr Ile Ser Tyr Pro Glu Arg Val Arg His

Cys Leu Cys Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala 180 185 190

Phe Asn Glu Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Ser Asp Pro Glu Phe Leu 195 200 205 :

Gly Gly Tyr Phe Gln Glu Gln Gly Val Ile Pro Lys Arg Gly Leu Lys 210 215 220

Leu Ala Arg Met Val Gly His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp Ala Met 225 230 235 240

Gly Ala Lys Phe Gly Arg Val Leu Lys Thr Glu Lys Leu Asn Tyr Asp 245 250 255

Leu His Ser Val Glu Phe Gln Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly
260 265 270

Glu Glu Phe Ser Thr Arg Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr 275 280 285

Lys Ala Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Ala His Gly Asp Asp Leu 290 295 300

Val Arg Thr Leu Glu Gly Val Glu Ala Asp Phe Cys Leu Met Ser Phe 305 310 315 320

Thr Thr Asp Trp Arg Phe Ser Pro Ala Arg Ser Arg Glu Ile Val Asp 325 330 335

Ala Leu Ile Ala Ala Lys Lys Asn Val Ser Tyr Leu Glu Ile Asp Ala 340 345 350

Pro Gln Gly His Asp Ala Phe Leu Met Pro Ile Pro Arg Tyr Leu Gln 355 360 365

Ala Phe Ser Gly Tyr Met Asn Arg Ile Ser Val 370 375

<210> 19

<211> 1146

<212> DNA

<213> Burkholderia cepacia

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1143)

<223> RBU12675

<400> 19											
atg gaa Met Glu 1											48
ccg ctg Pro Leu											96
gtc gag Val Glu				Āla							144
gtg tgc Val Cys 50,											192
gac aac Asp Asn 65			Gly Tr								240
aag ccg Lys Pro											288
gga tcg Gly Ser	-	Gly Ser		_	Met	_		_	_		336
ggc aat Gly Asn				e Pro							384
gtc aac Val Asn 130											432
gcg gcg Ala Ala 145			Ser Le		-	_	_			 	480
agc atg Ser Met	_			_		_			_		528
aca ccc Thr Pro		Ser Ala			Ala						576
tcg gcg Ser Ala				p Phe							624
cac aac His Asn 210								Arg			672
cac atc His Ile 225			Asp As				Glu				720

WO 2004/024932		29/92	CT/EP2003/009452
tcg ctg cgg cgc gcg Ser Leu Arg Arg Ala 245	gaa ggc gcg Glu Gly Ala	ctg gac gcg tac aac Leu Asp Ala Tyr Asn 250	ttc aac ttc 768 Phe Asn Phe 255

									Asp 250							700
gac Asp	gtg Val	gag Glu	ttc Phe 260	gag Glu	gtg Val	gag Glu	tcg Ser	tac Tyr 265	ctg Leu	cgc Arg	tac Tyr	cag Gln	ggc Gly 270	gac Asp	aag Lys	816
ttc Phe	gcc Ala	gac Asp 275	tac Tyr	ttc Phe	gac Asp	gcg Ala	aat Asn 280	acg Thr	tat Tyr	ctg Leu	ctg Leu	atc Ile 285	acc Thr	cgc Arg	gcg Ala	864
ctc Leu	gac Asp 290	tac Tyr	ttc Phe	gat Asp	ccg Pro	gcc Ala 295	aag Lys	gcc Ala	ttc Phe	gcc Ala	ggc ggc	gac Asp	ctg Leu	acg Thr	gcc Ala	912
gcg Ala 305	gtc Val	gcg Ala	cac His	acc Thr	acg Thr 310	gcg Ala	aaa Lys	tat Tyr	ctg Leu	atc Ile 315	gcc Ala	agc Ser	ttc Phe	acg Thr	acc Thr 320	960
gac Asp	tgg Trp	cgc Arg	ttc Phe	gcg Ala 325	ccg Pro	gcc Ala	cgc Arg	tcg Ser	cgt Arg 330	gaa Glu	ctg Leu	gtg Val	aag Lys	gcg Ala 335	ctg Leu	1008
ctc Leu	gat Asp	cac His	aag Lys 340	Arg	acg Thr	gtc Val	acc Thr	tac Tyr 345	gcg Ala	gaa Glu	atc Ile	gac Asp	gcg Ala 350	ccg Pro	cac His	1056
ggc Gly	cac His	gac Asp 355	gcc Ala	ttc Phe	ctg Leu	ctc Leu	gac Asp 360	Asp	gcg Ala	cgc Arg	tat Tyr	cac His 365	Asn	ctg Leu	atg Met	1104
cgc Arg	gct Ala 370	Tyr	tac Tyr	gaa Glu	cgt Arg	att Ile 375	Ala	aac Asn	gag Glu	gtg Val	aac Asn 380	Ala	tga			1146

<210> 20

<211> 381

<212> PRT

<213> Burkholderia cepacia

<400> 20

Met Glu Ser Ile Gly Ile Val Ala Pro Gln Lys Met His Phe Thr Glu 1 5 10 15

Pro Leu Pro Leu Gln Asn Gly Ser Ser Leu Ala Gly Tyr Asp Leu Met 20 25 30

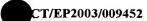
Val Glu Thr Tyr Gly Thr Leu Asn Ala Ala Arg Ser Asn Ala Val Leu
35 40 45

Val Cys His Ala Leu Asn Ala Ser His His Val Ala Gly Val Tyr Ala 50 55 60

Asp Asn Pro Arg Asp Ile Gly Trp Trp Asp Asn Met Val Gly Pro Gly 65 70 75 80

Lys Pro Leu Asp Thr Asp Lys Phe Phe Val Ile Gly Val Asn Asn Leu 85 90 95

Gly Ser Cys Phe Gly Ser Thr Gly Pro Met Ser Ile Asp Pro Ser Thr 100 105 110



Gly	Asn	Pro	Tyr	Gly	Ala	Thr	Phe	Pro	Val	Val	Thr	Val	Glu	Asp	\mathtt{Trp}
		115					120					125			

Val Asn Ala Gln Ala Arg Val Ala Asp Gln Phe Gly Ile Thr Arg Phe 130 135 140

Ala Ala Val Met Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met Gln Ala Leu Ala Trp 145 150 155 160

Ser Met Met Tyr Pro Glu Arg Val Ala His Cys Ile Val Val Ala Ser 165 170 175

Thr Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala Phe Asn Glu Val Ala Arg 180 185 190

Ser Ala Ile Leu Ser Asp Pro Asp Phe His Gly Gly Asn Tyr Tyr Ala 195 200 205

His Asn Val Lys Pro Lys Arg Gly Leu Arg Val Ala Arg Met Ile Gly 210 215 220

His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp Met Ala Glu Lys Phe Gly Arg 225 230 235 240

Ser Leu Arg Arg Ala Glu Gly Ala Leu Asp Ala Tyr Asn Phe Asn Phe 245 250 255

Asp Val Glu Phe Glu Val Glu Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly Asp Lys 260 265 270

Phe Ala Asp Tyr Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Ile Thr Arg Ala 275 280 285

Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Lys Ala Phe Ala Gly Asp Leu Thr Ala 290 295 300

Ala Val Ala His Thr Thr Ala Lys Tyr Leu Ile Ala Ser Phe Thr Thr 305 310 315 320

Asp Trp Arg Phe Ala Pro Ala Arg Ser Arg Glu Leu Val Lys Ala Leu 325 330 335

Leu Asp His Lys Arg Thr Val Thr Tyr Ala Glu Ile Asp Ala Pro His 340 345 350

Gly His Asp Ala Phe Leu Leu Asp Asp Ala Arg Tyr His Asn Leu Met 355 360 365

Arg Ala Tyr Tyr Glu Arg Ile Ala Asn Glu Val Asn Ala 370 375 380

<210> 21

<211> 1134

<212> DNA

<213> Nitrosomonas europaea

<220>

<221> CDS

<222> (1) .. (1131)

<223> RNE02005





<400> 21 atg tcc aca (Met Ser Thr (1						
gcc cat ttc q Ala His Phe		Leu Ser Le		Gly Ala Va		
agc tac gag of Ser Tyr Glu 1 35						
tcc aat gca g Ser Asn Ala 5	gtg ctg atc Val Leu Ile	tgc cat go Cys His Al 55	ct tta tcc la Leu Ser	ggc aac ca Gly Asn H: 60	ac cat is His	gtt 192 Val
gcc ggt gtt Ala Gly Val 65	tat gca gat Tyr Ala Asp 70	aac ccc aa Asn Pro Ly	ag aat acc ys Asn Thr 75	gga tgg tg Gly Trp T:	gg aac rp Asn	aac 240 Asn 80
atg atc ggt Met Ile Gly	ccg ggc aaa Pro Gly Lys 85	ccg gtc ga Pro Val As	at acc cga sp Thr Arg 90	aaa ttc t Lys Phe P	tt gtc he Val 95	atc 288 Ile
ggt atc aat Gly Ile Asn		Gly Cys Hi		Thr Gly P		
atc aac gac Ile Asn Asp 115	aag acc ggt Lys Thr Gly	aaa cgc tt Lys Arg Ph 120	tc ggc ccg he Gly Pro	gat ttt c Asp Phe P 125	cg ctg ro Leu	gta 384 Val
acg aca gct Thr Thr Ala 130						
agc atc gac Ser Ile Asp 145		Ala Val I				
tcg gcc atg Ser Ala Met	caa ctg gcg Gln Leu Ala 165	ctc gat go Leu Asp A	ca ccg gaa la Pro Glu 170	aga gtt c Arg Val A	gt cat rg His 175	gcc 528 Ala
ata gtg gtt Ile Val Val		Ala Arg L		Gln Asn I	_	
aat gat gtc Asn Asp Val 195						
ggc gac tat Gly Asp Tyr 210						
gcc cgc atg Ala Arg Met 225		: Ile Thr T		Asp Asp S		
agc aaa ttc Ser Lys Phe						

250 255 245 gat gtg gaa ttc cag atc gaa tcc tat ctg cac cat cag ggc gac aaa Asp Val Glu Phe Gln Ile Glu Ser Tyr Leu His His Gln Gly Asp Lys ttt gcc gac ctg ttc gac gca aac act tat ctg ctg atg acg aag gcg 864 Phe Ala Asp Leu Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr Lys Ala ctc gat tat ttc gat ccg gcc cag gat tac gat ggc aac ctg agt gca 912 Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Gln Asp Tyr Asp Gly Asn Leu Ser Ala 295 gcc ttt gcc cgt gca caa gcg gat ttt ctg gta ctt tcc ttt act tcc 960 Ala Phe Ala Arg Ala Gln Ala Asp Phe Leu Val Leu Ser Phe Thr Ser 310 gac tgg cgt ttt tcc ccg gag cgt tcg cgc gat atc gtc aag gca ctg 1008 Asp Trp Arg Phe Ser Pro Glu Arg Ser Arg Asp Ile Val Lys Ala Leu 325 330 ctc gac aac aaa ctg aat gtc agt tat gcg gaa att ccc tcc tcg tac 1056 Leu Asp Asn Lys Leu Asn Val Ser Tyr Ala Glu Ile Pro Ser Ser Tyr 340 345 gga cat gat tee ttt ete atg cag gae gae tae tat cae cag ttg ata 1104 Gly His Asp Ser Phe Leu Met Gln Asp Asp Tyr Tyr His Gln Leu Ile 360 1134 cgt gct tac atg aac aat atc gct ctc tag Arg Ala Tyr Met Asn Asn Ile Ala Leu 375 370 <210> 22 <211> 377 <212> PRT <213> Nitrosomonas europaea <400> 22 Met Ser Thr Gln Asp Ser Asp Ser Ile Gly Ile Val Ser Ala Arg Arg Ala His Phe Asp Thr Pro Leu Ser Leu Lys Ser Gly Ala Val Leu Asp Ser Tyr Glu Leu Val Tyr Glu Thr Tyr Gly Glu Leu Asn Ala Asp Arg Ser Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly Asn His His Val Ala Gly Val Tyr Ala Asp Asn Pro Lys Asn Thr Gly Trp Trp Asn Asn Met Ile Gly Pro Gly Lys Pro Val Asp Thr Arg Lys Phe Phe Val Ile

Ile Asn Asp Lys Thr Gly Lys Arg Phe Gly Pro Asp Phe Pro Leu Val

Gly Ile Asn Asn Leu Gly Gly Cys His Gly Ser Thr Gly Pro Ile Ser



115 120 125

Thr Thr Ala Asp Trp Ala Lys Thr Tyr Val Arg Phe Ala Asp Gln Phe 130 135 140

Ser Ile Asp Cys Phe Ala Ala Val Ile Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met 145 150 155 160

Ser Ala Met Gln Leu Ala Leu Asp Ala Pro Glu Arg Val Arg His Ala 165 170 175

Ile Val Val Ala Ala Ser Ala Arg Leu Thr Ala Gln Asn Ile Ala Phe 180 185 190

Asn Asp Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Asp Phe His Asp 195 200 205

Gly Asp Tyr Tyr Ser His Gly Thr His Pro Arg Arg Gly Leu Arg Leu 210 215 220

Ala Arg Met Leu Gly His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp Ser Met Ala 225 230 235 240

Ser Lys Phe Gly Arg Glu Leu Arg Asn Gly Ser Leu Ala Phe Asn Tyr
245 250 255

Asp Val Glu Phe Gln Ile Glu Ser Tyr Leu His His Gln Gly Asp Lys 260 265 270

Phe Ala Asp Leu Phe Asp Ala Asn Thr Tyr Leu Leu Met Thr Lys Ala 275 280 285

Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Gln Asp Tyr Asp Gly Asn Leu Ser Ala 290 295 300

Ala Phe Ala Arg Ala Gln Ala Asp Phe Leu Val Leu Ser Phe Thr Ser 305 310 315 320

Asp Trp Arg Phe Ser Pro Glu Arg Ser Arg Asp Ile Val Lys Ala Leu 325 330 335

Leu Asp Asn Lys Leu Asn Val Ser Tyr Ala Glu Ile Pro Ser Ser Tyr . 340 345 350

Gly His Asp Ser Phe Leu Met Gln Asp Asp Tyr Tyr His Gln Leu Ile 355 360 365

Arg Ala Tyr Met Asn Asn Ile Ala Leu 370 375

<210> 23

<211> 1077

<212> DNA

<213> Haemophilus influenzae

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1074)

<223> RHI02681

<400> 23

atg tot gtg caa aat gta gtg ctt ttt gac aca cag cct tta act ctg



34/92



Met 1	Ser	Val	Gln	Asn 5	Val	Val	Leu	Phe	Asp 10	Thr	Gln	Pro	Leu	Thr 15	Leu	
														act Thr		96
														cac His		144
														ggc		192
														cgt Arg		240
														act Thr 95		288
														caa Gln		336
			-							_				ttg Leu		384
														tct Ser		432
		_								_			_	ttt Phe	_	480
					Leu					Tyr				gaa Glu 175		528
														ccc Pro		576
														gly aaa		624
														tta Leu		672
ctt Leu 225	gcg Ala	aaa Lys	gcc Ala	ttt Phe	330 339 399	cgt Arg	gcc Ala	aca Thr	aaa Lys	tca Ser 235	Asp	ggc	agc Ser	ttt Phe	tgg Trp 240	720
					Val					Ser				aaa Lys 255	Lys	768

ander alle Miller 🏥 🙀 🙀

Bir IA

35/92

							3	5/92				
	tta Leu	_	_	_	_	_		_	_	_		816
	gat Asp											864
	tca Ser 290	-		_	_	_	_	_		_	_	912
	ctt Leu				-			_	_			960
	agt Ser											1008
	gat Asp											1056
_	ggt Gly	_	_		taa							1077
	0> 24 1> 35											

<211> 358

<212> PRT

<213> Haemophilus influenzae

Met Ser Val Gln Asn Val Val Leu Phe Asp Thr Gln Pro Leu Thr Leu

Met Leu Gly Gly Lys Leu Ser His Ile Asn Val Ala Tyr Gln Thr Tyr

Gly Thr Leu Asn Ala Glu Lys Asn Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala

Leu Thr Gly Asp Ala Glu Pro Tyr Phe Asp Asp Gly Arg Asp Gly Trp

Trp Gln Asn Phe Met Gly Ala Gly Leu Ala Leu Asp Thr Asp Arg Tyr

Phe Phe Ile Ser Ser Asn Val Leu Gly Gly Cys Lys Gly Thr Thr Gly

Pro Ser Ser Ile Asn Pro Gln Thr Gly Lys Pro Tyr Gly Ser Gln Phe 105

Pro Asn Ile Val Val Gln Asp Ile Val Lys Val Gln Lys Ala Leu Leu 120

Asp His Leu Gly Ile Ser His Leu Lys Ala Ile Ile Gly Gly Ser Phe

Gly Gly Met Gln Ala Asn Gln Trp Ala 1le Asp Tyr Pro Asp Phe Met

WO 2004/024932 36/92 150 155 160 145 Asp Asn Ile Val Asn Leu Cys Ser Ser Ile Tyr Phe Ser Ala Glu Ala 170 Ile Gly Phe Asn His Val Met Arg Gln Ala Val Ile Asn Asp Pro Asn 185 Phe Asn Gly Gly Asp Tyr Tyr Glu Gly Thr Pro Pro Asp Gln Gly Leu Ser Ile Ala Arg Met Leu Gly Met Leu Thr Tyr Arg Thr Asp Leu Gln Leu Ala Lys Ala Phe Gly Arg Ala Thr Lys Ser Asp Gly Ser Phe Trp 235 225 230 Gly Asp Tyr Phe Gln Val Glu Ser Tyr Leu Ser Tyr Gln Gly Lys Lys 250 Phe Leu Glu Arg Phe Asp Ala Asn Ser Tyr Leu His Leu Leu Arg Ala 265

Leu Asp Met Tyr Asp Pro Ser Leu Gly Tyr Asp Asn Val Lys Glu Ala 280

Leu Ser Arq Ile Lys Ala Arg Tyr Thr Leu Val Ser Val Thr Thr Asp 295

Gln Leu Phe Lys Pro Ile Asp Leu Tyr Lys Ser Lys Gln Leu Leu Glu 315

Gln Ser Gly Val Asp Leu His Phe Tyr Glu Phe Pro Ser Asp Tyr Gly 325 330 335

His Asp Ala Phe Leu Val Asp Tyr Asp Gln Phe Glu Lys Arg Ile Arg 340 345

Asp Gly Leu Ala Gly Asn 355

<210> 25

<211> 1296

<212> DNA

<213> Halobacterium sp

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1293)

<223> ETX_HALN1

<400> 25

atg ggc cac gat cac gga ctc cac acc aac agt gta cac gcc ggc cag Met Gly His Asp His Gly Leu His Thr Asn Ser Val His Ala Gly Gln

ege gte gae eeg gee aeg gge get ege geg eeg eea ete tae eag aec 96 Arg Val Asp Pro Ala Thr Gly Ala Arg Ala Pro Pro Leu Tyr Gln Thr 25

acg tcg tac gcc ttc gag gac agc gcc gat gcc gcc ggc cag ttc gcc 144 Thr Ser Tyr Ala Phe Glu Asp Ser Ala Asp Ala Ala Gly Gln Phe Ala

35 40 45

ctt Leu	gag Glu 50	cgg Arg	gac Asp	ggc Gly	tac Tyr	atc Ile 55	tac Tyr	tcg Ser	cgg Arg	ctg Leu	atg Met 60	aac Asn	ccc Pro	acc Thr	gtg Val	192
gag Glu 65	acc Thr	ctc Leu	cag Gln	gac Asp	cgc Arg 70	ctc Leu	gcc Ala	gcc Ala	ctc Leu	gaa Glu 75	ggc Gly	ggc Gly	gtc Val	ggc	gcg Ala 80	240
gtc Val	gcc Ala	acc Thr	gcg Ala	tcc Ser 85	gga Gly	atg Met	gcc Ala	gcc Ala	ctg Leu 90	gac Asp	ctc Leu	gcg Ala	acg Thr	ttc Phe 95	ctg Leu	288
ctg Leu	gca Ala	cgc Arg	gcc Ala 100	ggc	gac Asp	tcc Ser	gtc Val	gtc Val 105	gcc Ala	gcc Ala	agc Ser	gac Asp	ctc Leu 110	tac Tyr	ggc Gly	336
ggc Gly	acc Thr	gtg Val 115	acg Thr	tac Tyr	ctc Leu	acg Thr	cac His 120	agc Ser	gcc Ala	cag Gln	cgc Arg	cgc Arg 125	ggc Gly	gtc Val	gac Asp	384
acg Thr	acg Thr 130	ttc Phe	gtg Val	gac Asp	gtc Val	ctc Leu 135	gac Asp	tac Tyr	gac Asp	gcc Ala	tac Tyr 140	gcc Ala	gac Asp	gcc Ala	atc Ile	432
gac Asp 145	gcc Ala	gac Asp	acc Thr	gcc Ala	tac Tyr 150	gtg Val	ctc Leu	gtc Val	gaa Glu	acc Thr 155	gtc Val	Gly	aac Asn	ccc Pro	agc Ser 160	480
ctg Leu	atc Ile	acg Thr	ccc Pro	gac Asp 165	ctc Leu	gaa Glu	cgc Arg	atc Ile	gcc Ala 170	gac Asp	atc Ile	gcc Ala	cac His	gac Asp 175	aac Asn	528
ggc	gtt Val	ccc Pro	ctg Leu 180	ctg Leu	gtg Val	gac Asp	aac Asn	acg Thr 185	ttc Phe	gcg Ala	acc Thr	ccc Pro	gcg Ala 190	ctg Leu	gca Ala	576
acc Thr	ccg Pro	atc Ile 195	Asp	cac His	ggt Gly	gcc Ala	gac Asp 200	Ile	gtc Val	tgg Trp	cac His	tcc Ser 205	acc Thr	acc Thr	aaa Lys	624
tgg Trp	atc Ile 210	His	ggt Gly	gcc Ala	ggc Gly	acc Thr 215	Thr	gtc Val	Gly	Gly Ggc	gcg Ala 220	Leu	gtc Val	gac Asp	gcc Ala	672
Gly 225	Ser	Phe	e Asp		Asp 230	Ala	. His	Ala	. Ala	Asp 235	Tyr	Pro	Glu	lle	Ala 240	720
cag Glr	g gaa n Glu	aac Asr	ccc Pro	245	Tyr	cac His	ggc Gly	gtg Val	Thr 250	Phe	acc Thr	gat Asp	ego Arg	Phe 255	Gly	768
gad As <u>r</u>	gcc Ala	gcg Ala	tto Phe 260	Thr	tac Tyr	gco Ala	gca Ala	ato Ile 265	: Ala	c cgc	gly ggg	teu Leu	cgo Arg 270	Asp	ctg Leu	816
ggg	c aac y Asr	caç 1 Glr 275	1 Gl1	g tog n Ser	g ccg Pro	y tto Phe	gac Asp 280	Ala	tgg Tr	g cag	g aco n Thr	cto Lev 285	ı Glr	g aag n Lys	ctc Leu	864
gaa	a acc	gcto	e eeg	g ctg	g ego	ate	g caa	a caa	a cad	tg:	c cgg	g aac	gc	cag	g ctc	912



Glu	Thr 290	Leu	Pro	Leu	Arg	Met 295	Gln	Gln	His	Cys	Arg 300	Asn	Ala	Gln	Leu	
gtc Val 305																960
ccc Pro																1008
gat Asp																1056
gag Glu																1104
gcg																1152
acc Thr 385																1200
ccc Pro					gtg Val											1248
gtc Val																1293
tag																1296
<210 <211 <212 <213	> 43 > PF	31 RT	actei	cium	ap											
<400 Met 1			Asp	His 5	Gly	Leu	His	Thr	Asn 10	Ser	Val	His	Ala	Gly 15	Gln	
Arg	Val	Asp	Pro 20	Ala	Thr	Gly	Ala	Arg 25	Ala	Pro	Pro	Leu	Tyr 30	Gln	Thr	
Thr	Ser	Tyr 35	Ala	Phe	Glu	Asp	Ser 40	Ala	Asp	Ala	Ala	Gly 45	Gln	Phe	Ala	
Leu	Glu 50	Arg	Asp	Gly	Tyr	Ile 55	Tyr	Ser	Arg	Leu	Met 60	Asn	Pro	Thr	Val	
Glu 65	Thr	Leu	Gln	Asp	Arg 70	Leu	Ala	Ala	Leu	Glu 75	Gly	Gly	Val	Gly	Ala 80	
Val	Ala	Thr	Ala	Ser 85	Gly	Met	Ala	Ala	Leu 90	Asp	Leu	Ala	Thr	Phe 95	Leu	
Leu	Ala	Arg	Ala	Gly	Asp	Ser	Val	Val	Ala	Ala	Ser	Asp	Leu	Tyr	Gly	

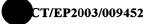
420



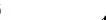
					•				3	9/92					
			100					105					110		
Gly	Thr	Val 115	Thr	Tyr	Leu		His 120	Ser	Ala	Gln	Arg	Arg 125	Gly	Val	Asp
Thr	Thr 130	Phe	Va1	Asp	Val	Leu 135	Ąsp	Tyr	Asp	Ala	Tyr 140	Ala	Asp	Ala	Ile
Asp 145	Ala	Asp	Thr	Ala	Tyr 150	Val	Leu	Val	Glu	Thr 155	val	Gly	Asn	Pro	Ser 160
Leu	Ile	Thr	Pro	Asp 165	Leu	Glu	Arg	Ile	Ala 170	Asp	Ile	Ala	His	Asp 175	Asn
Gly	Val	Pro	Leu 180	Leu	Val	Asp	Asn	Thr 185	Phe	Ala	Thr	Pro	Ala 190	Leu	Ala
Thr	Pro	Ile 195	Asp	His	Gly	Ala	Asp 200	Ile	Val	Trp	His	Ser 205	Thr	Thr	Lys
Trp	Ile 210	His	Gly	Ala	Gly	Thr 215	Thr	Val	Gly	Gly	Ala 220	Leu	Val	Asp	Ala
Gly 225	Ser	Phe	Asp	Trp	Asp 230	Ala	His	Ala	Ala	Asp 235	Tyr	Pro	Glu	Ile	Ala 240
Gln	Glu	Asn	Pro	Ala 245	Tyr	His	Gly	Val	Thr 250	Phe	Thr	Asp	Arg	Phe 255	Gly
Asp	Ala	Ala	Phe 260	Thr	Tyr	Ala	Ala	Ile 265	Ala	Arg	Gly	Leu	Arg 270	Asp	Leu
Gly	Asn	Gln 275	Gln	Ser	Pro	Phe	Asp 280	Ala	Trp	Gln	Thr	Leu 285	Gln	Lys	Leu
Glu	Thr 290		Pro	Leu	Arg	Met 295	Gln	Gln	His	Cys	Arg 300		Ala	Gln	Leu
Val 305		Glu	His	Leu	Arg 310	Asp	His	Pro	Asn	Val 315		Trp	Val	Asn	Tyr 320
Pro	Gly	Leu	Ala	Asp 325		Asp	Thr	His	Asp 330		Ala	Thr	Thr	Туг 335	Leu
Asp	Ser	Gly	Tyr 340		Gly	Met	Leu	Thr 345	Phe	Gly	Val	Glu	Asp 350		Tyr
Glu	Ala	Ala 355		Ser	Val	Thr	Glu 360	Glu	Thr	Thr	Lev	Ala 365		Leu	Leu
Ala	370		Gly	Asp	Ala	Lys 375		Leu	Va]	. Ile	His 380		Ala	Ser	Thr
Thr 385		Gln	Gln	Leu	390		Glu	Ala	Glr	395		a Gly	Gly	Val	Arg 400
Pro	Glu	Met	. Val	Arg 405		Ser	Val	Gly	11e 410		ı Asp	Pro) Ala	Asp 415	lle
Va]	Ala	a Asp	Leu 420	Glu	Thr	Ala	Ile	Glu 425		a Ala	va:	l Gly	/ Sei 430		ı

425





<210><211><211><212><213>	- 11 - DN	43 A	s th	ermo	phil	us						
<220><221><222><222>	CD (1) (
<400> atg a Met S	agc	gag										48
ctc a Leu I	_			_					_	_	_	96
acc g										Glu		144
ggg t Gly I												192
tcc c Ser A												240
agc g Ser A												288
tcc c Ser E												336
gtg g Val G						Leu						384
gcc a Ala A												432
gac o Asp I 145												480
atc o												528
gtg g Val (576
ctg (624



					ggc Gly								672
					caa Gln								720
					ctc Leu								768
					gag Glu								816
					tac Tyr 280								86 4
					gtc Val								912
					gly aaa								960
					gtg Val								1008
					gcg Ala								1056
			_				_	_				acc Thr	1104
_	-	 		_	gac Asp	_			_	_			1143

<210> 28

<211> 380

<212> PRT

<213> Thermus thermophilus

<400> 28

Met Ser Glu Ile Ala Leu Glu Ala Trp Gly Glu His Glu Ala Leu Leu 1 5 10 15

Leu Lys Pro Pro Arg Ser Pro Leu Ser Ile Pro Pro Pro Lys Pro Arg 20 25 30

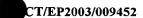
Thr Ala Val Leu Phe Pro Arg Glu Gly Phe Tyr Thr Glu Leu Gly

Gly Tyr Leu Pro Glu Val Arg Leu Arg Phe Glu Thr Tyr Gly Thr Leu 50 55 60





- Ser Arg Arg Arg Asp Asn Ala Val Leu Val Phe His Ala Leu Thr Gly 65 70 75 80
- Ser Ala His Leu Ala Gly Thr Tyr Asp Glu Glu Thr Phe Arg Ser Leu 85 90 95
- Ser Pro Leu Glu Gln Ala Phe Gly Arg Glu Gly Trp Trp Asp Ser Leu 100 105 110
- Val Gly Pro Gly Arg Ile Leu Asp Pro Ala Leu Tyr Tyr Val Val Ser 115 120 125
- Ala Asn His Leu Gly Ser Cys Tyr Gly Ser Thr Gly Pro Leu Ser Leu 130 135 140
- Asp Pro His Thr Gly Arg Pro Tyr Gly Arg Asp Phe Pro Pro Leu Thr 145 150 155 160
- Ile Arg Asp Leu Ala Arg Ala Gln Ala Arg Leu Leu Asp His Leu Gly
 165 170 175
- Val Glu Lys Ala Ile Val Ile Gly Gly Ser Leu Gly Gly Met Val Ala 180 185 190
- Leu Glu Phe Ala Leu Met Tyr Pro Glu Arg Val Lys Lys Leu Val Val
 195 200 205
- Leu Ala Ala Pro Ala Arg His Gly Pro Trp Ala Arg Ala Phe Asn His 210 220
- Leu Ser Arg Gln Ala Ile Leu Gln Asp Pro Glu Tyr Gln Lys Gly Asn 225 230 235 240
- Pro Ala Pro Lys Gly Met Ala Leu Ala Arg Gly Ile Ala Met Met Ser 245 250 255
- Tyr Arg Ala Pro Glu Gly Phe Glu Ala Arg Trp Gly Ala Glu Pro Glu 260 265 270
- Leu Gly Glu Ile His Leu Asp Tyr Gln Gly Glu Lys Phe Leu Arg Arg 275 280 285
- Phe His Ala Glu Ser Tyr Leu Val Leu Ser Arg Ala Met Asp Asn His 290 295 300
- Asp Val Gly Arg Gly Arg Gly Gly Val Glu Glu Ala Leu Lys Arg Leu 305 310 315 320
- Arg Ala Ile Pro Ser Leu Phe Val Gly Ile Asp Thr Asp Leu Leu Tyr 325 330 335
- Pro Ala Trp Glu Val Arg Gln Ala Ala Lys Ala Ala Gly Ala Arg Tyr 340 345 350
- Arg Glu Ile Lys Ser Pro His Gly His Asp Ala Phe Leu Ile Glu Thr 355 360 365
- Asp Gln Val Glu Glu Ile Leu Asp Ala Phe Leu Pro 370 375 380



<2	1	2	_	DNA
< 4		. 4	>	DINE

<213> Deinococcus radiodurans

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1002)
<223> RDR01287

<223> RDR01287					
<400> 29					.0
gtg acc gcc gtg Val Thr Ala Val 1			Ala Leu Leu		
gaa ccc gac tgt Glu Pro Asp Cys 20	Ser Gly Pro				
ccg ctg ctg ctc Pro Leu Leu Leu 35					
ttt cac acc tac Phe His Thr Tyr 50		Arg Ala Asp			
gcc ctg acc ggo Ala Leu Thr Gly 65					1
ggc gcg ggc cgg Gly Ala Gly Arg			Asp Tyr Val		
aac gtc ctc ggo Asn Val Leu Gly 100	y Gly Cys Ala	ggc acg acg Gly Thr Thr 105	g agc gcc gct Ser Ala Ala	gaa ctc gcc Glu Leu Ala 110	2 336 a
gcc acc tgt tcc Ala Thr Cys Se: 115					
gtg ggg cgc gcc Val Gly Arg Ala 130		Ser Leu Gly			
atc ggc gcg ag Ile Gly Ala Se 145					u
tgc ccc gac ct Cys Pro Asp Le			e Ile Gly Ala		
cac tcg ccc tg His Ser Pro Tr 18	p Ala Ile Gl				
gcc ctc gct cc Ala Leu Ala Pr 195					
atg ctc agt ta Met Leu Ser Ty					

a Mar ar wr . wr . wrantii in writhii <u>wis all tiin</u>

210 215 220

cag Gln 225	cgc Arg	gtg Val	ccg Pro	gly aaa	gtg Val 230	ccc Pro	gcc Ala	gtt Val	acg Thr	tct Ser 235	tac Tyr	ctg Leu	cac His	tac Tyr	caa Gln 240	720
ggc Gly	gaa Glu	aaa Lys	ctc Leu	gcc Ala 245	gcc Ala	cgc Arg	ttc Phe	gac Asp	gag Glu 250	cag Gln	acc Thr	tac Tyr	tgc Cys	gcc Ala 255	ctc Leu	768
acc Thr	tgg Trp	gcg Ala	atg Met 260	gac Asp	gcc Ala	ttt Phe	cag Gln	ccg Pro 265	agc Ser	agc Ser	gcc Ala	gac Asp	ctc Leu 270	aaa Lys	gcg Ala	816
gtg Val	cgc Arg	gcg Ala 275	ccg Pro	gta Val	ctc Leu	gtc Val	gtc Val 280	ggc Gly	atc Ile	tcc Ser	agc Ser	gat Asp 285	ctg Leu	ctc Leu	tac Tyr	864
ccc Pro	gcc Ala 290	gcc Ala	gag Glu	gtc Val	cgc Arg	gcc Ala 295	tgc Cys	gcc Ala	gcc Ala	gag Glu	ctt Leu 300	ccc Pro	cac His	gcc Ala	gac Asp	912
tac Tyr 305	tgg Trp	gaa Glu	ctg Leu	ggc ggc	agc Ser 310	att Ile	cac His	ggc ggc	cac His	gac Asp 315	gcc Ala	ttt Phe	ttg Leu	atg Met	gac Asp 320	960
cca Pro	cag Gln	gac Asp	ttg Leu	ccg Pro 325	gag Glu	cgg Arg	gtg Val	gjà aaa	gcg Ala 330	ttt Phe	ctc Leu	agg Arg	agt Ser			1002
tga																1005

<210> 30

<211> 334

<212> PRT

<213> Deinococcus radiodurans

<400> 30

Val Thr Ala Val Leu Ala Gly His Ala Ser Ala Leu Leu Leu Thr Glu
1 5 10 15

Glu Pro Asp Cys Ser Gly Pro Gln Thr Val Val Leu Phe Arg Arg Glu 20 25 30

Pro Leu Leu Asp Cys Gly Arg Ala Leu Ser Asp Val Arg Val Ala 35 40 45

Phe His Thr Tyr Gly Thr Pro Arg Ala Asp Ala Thr Leu Val Leu His 50 55 60

Ala Leu Thr Gly Asp Ser Ala Val His Glu Trp Trp Pro Asp Phe Leu 65 70 75 80

Gly Ala Gly Arg Pro Leu Asp Pro Ala Asp Asp Tyr Val Val Cys Ala 85 90 95

Asn Val Leu Gly Gly Cys Ala Gly Thr Thr Ser Ala Ala Glu Leu Ala 100 105 110

Ala Thr Cys Ser Gly Pro Val Pro Leu Ser Leu Arg Asp Met Ala Arg



45/92 Val Gly Arg Ala Leu Leu Asp Ser Leu Gly Val Arg Arg Val Arg Val 135 Ile Gly Ala Ser Met Gly Gly Met Leu Ala Tyr Ala Trp Leu Leu Glu

Cys Pro Asp Leu Val Glu Lys Ala Val Ile Ile Gly Ala Pro Ala Arg 170

His Ser Pro Trp Ala Ile Gly Leu Asn Thr Ala Ala Arg Ser Ala Ile 185

Ala Leu Ala Pro Gly Gly Glu Gly Leu Lys Val Ala Arg Gln Ile Ala

Met Leu Ser Tyr Arg Ser Pro Glu Ser Leu Ser Arg Thr Gln Ala Gly 215

Gln Arg Val Pro Gly Val Pro Ala Val Thr Ser Tyr Leu His Tyr Gln 225 230

Gly Glu Lys Leu Ala Ala Arg Phe Asp Glu Gln Thr Tyr Cys Ala Leu

Thr Trp Ala Met Asp Ala Phe Gln Pro Ser Ser Ala Asp Leu Lys Ala 260

Val Arg Ala Pro Val Leu Val Val Gly Ile Ser Ser Asp Leu Leu Tyr 280

Pro Ala Ala Glu Val Arg Ala Cys Ala Ala Glu Leu Pro His Ala Asp 290 295

Tyr Trp Glu Leu Gly Ser Ile His Gly His Asp Ala Phe Leu Met Asp

Pro Gln Asp Leu Pro Glu Arg Val Gly Ala Phe Leu Arg Ser 325

<210> 31

<211> 1461

<212> DNA

<213> Saccharomyces cerevisiae

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1458)

<223> RSC08123

<400> 31

atg teg cat act tta aaa teg aaa aeg ete caa gag etg gae att gag 48 Met Ser His Thr Leu Lys Ser Lys Thr Leu Gln Glu Leu Asp Ile Glu

gag att aag gaa act aac cca ttg ctc aaa cta gtt caa ggg cag agg Glu Ile Lys Glu Thr Asn Pro Leu Leu Lys Leu Val Gln Gly Gln Arg 20

att gtt caa gtt ccg gaa cta gtg ctt gag tct ggc gtg gtc ata aat Ile Val Gln Val Pro Glu Leu Val Leu Glu Ser Gly Val Val Ile Asn 35



46/92

CT/EP2003/009452

					-	_			70	1172						
aat Asn	ttc Phe 50	cct Pro	att Ile	gct Ala	tat Tyr	aag Lys 55	acg Thr	tgg Trp	ggt Gly	aca Thr	ctg Leu 60	aat Asn	gaa Glu	gct Ala	ggt Gly	192
gat Asp 65	aat Asn	gtt Val	ctg Leu	gta Val	att Ile 70	tgt Cys	cat His	gcc Ala	ttg Leu	act Thr 75	Gly 999	tcc Ser	gca Ala	gat Asp	gtt Val 80	240
gct Ala	gac Asp	tgg Trp	tgg Trp	ggc Gly 85	cct Pro	ctt Leu	ctg Leu	ggt Gly	aac Asn 90	gac Asp	tta Leu	gca Ala	ttc Phe	gac Asp 95	cca Pro	288
tca Ser	agg Arg	ttt Phe	ttt Phe 100	atc Ile	ata Ile	tgt Cys	tta Leu	aac Asn 105	tct Ser	atg Met	ggc Gly	tct Ser	cca Pro 110	tat Tyr	gjå aaa	336
tct Ser	Phe	tcg Ser 115	cca Pro	tta Leu	acg Thr	ata Ile	aat Asn 120	gag Glu	gag Glu	acg Thr	ggc Gly	gtt Val 125	aga Arg	tat Tyr	gga Gly	384
ccc Pro	gaa Glu 130	ttc Phe	cca Pro	tta Leu	tgt Cys	act Thr 135	gtg Val	cgc Arg	gat Asp	gac Asp	gtt Val 140	aga Arg	gct Ala	cac His	aga Arg	432
att Ile 145	gtt Val	ctg Leu	gat Asp	tct Ser	ctg Leu 150	gga Gly	gta Val	aag Lys	tça Ser	ata Ile 155	gcc Ala	tgt Cys	gtt Val	att Ile	ggt Gly 160	480
gly ggc	tct Ser	atg Met	gly aaa	999 Gly 165	atg Met	ctg Leu	agt Ser	ttg Leu	gaa Glu 170	tgg Trp	gct Ala	gcc Ala	atg Met	tat Tyr 175	ggt Gly	528
aag Lys	gaa Glu	tat Tyr	gtg Val 180	aag Lys	aat Asn	atg Met	gtt Val	gct Ala 185	ctg Leu	gcg Ala	aca Thr	tca Ser	gca Ala 190	aga Arg	cat His	576
tct Ser	gcc Ala	tgg Trp 195	tgc Cys	ata Ile	tcg Ser	tgg Trp	tct Ser 200	gag Glu	gct Ala	caa Gln	aga Arg	caa Gln 205	tcg Ser	att Ile	tac Tyr	624
tca Ser	gat Asp 210	ccc Pro	aac Asn	tac Tyr	ttg Leu	gac Asp 215	gjå aaa	tac Tyr	tat Tyr	ccg Pro	gta Val 220	gag Glu	gag Glu	caa Gln	cct Pro	672
gtg Val 225	gcc Ala	gga Gly	cta Leu	tcg Ser	gct Ala 230	gca Ala	cgt Arg	atg Met	tct Ser	gca Ala 235	ttg Leu	ttg Leu	acg Thr	tac Tyr	agg Arg 240	720
aca Thr	aga Arg	aac Asn	agt Ser	ttc Phe 245	gag Glu	aac Asn	aaa Lys	ttc Phe	tcc Ser 250	aga Arg	aga Arg	tct Ser	cct Pro	tca Ser 255	ata Ile	768
gca Ala	caa Gln	caa Gln	caa Gln 260	aaa Lys	gct Ala	caa Gln	agg Arg	gag Glu 265	gag Glu	aca Thr	cgc Arg	aaa Lys	cca Pro 270	tct Ser	act Thr	816
gtc Val	agc Ser	gaa Glu 275	cac His	tcc Ser	cta Leu	caa Gln	atc Ile 280	cac His	aat Asn	gat Asp	Gly 999	tat Tyr 285	aaa Lys	aca Thr	aaa Lys	864
gcc Ala	agc Ser 290	act Thr	gcc Ala	atc Ile	gct Ala	ggc Gly 295	att Ile	tct Ser	gly ggg	caa Gln	aaa Lys 300	ggt Gly	caa Gln	agc Ser	gtg Val	912



													aca Thr			960
													aag Lys			1008
													ggc Gly 350			1056
ttc Phe	atc Ile	aat Asn 355	agg Arg	ttc Phe	gac Asp	gcc Ala	aat Asn 360	tgt Cys	tac Tyr	att Ile	gcc Ala	atc Ile 365	aca Thr	cgt Arg	aaa Lys	1104
													atc Ile			1152
													atc Ile			1200
gat Asp	gga Gly	ctg Leu	tt <i>c</i> Phe	aca Thr 405	tat Tyr	tca Ser	gaa Glu	caa Gln	gaa Glu 410	ttt Phe	ttg Leu	gct Ala	gag Glu	cac His 415	ata Ile	1248
													cac His 430			1296
													caa Gln			1344
			_	_	_			_	_	_		_	gct Ala			1392
													ggt Gly			1440
		gtt Val				tag										1461
<212)> 32 L> 41 2> PI 3> Sa	36 RT	aromy	yces	cer	evis:	iae									
)> 32 Ser		Thr	Leu 5	Lys	Ser	Lys	Thr	Leu 10	Gln	Glu	Leu	Asp	Ile 15	Glu	
_																

Ile Val Gln Val Pro Glu Leu Val Leu Glu Ser Gly Val Val Ile Asn .

Glu Ile Lys Glu Thr Asn Pro Leu Leu Lys Leu Val Gln Gly Gln Arg

35 40

45 Asn Phe Pro Ile Ala Tyr Lys Thr Trp Gly Thr Leu Asn Glu Ala Gly Asp Asn Val Leu Val Ile Cys His Ala Leu Thr Gly Ser Ala Asp Val Ala Asp Trp Trp Gly Pro Leu Leu Gly Asn Asp Leu Ala Phe Asp Pro Ser Arg Phe Phe Ile Ile Cys Leu Asn Ser Met Gly Ser Pro Tyr Gly 105 Ser Phe Ser Pro Leu Thr Ile Asn Glu Glu Thr Gly Val Arg Tyr Gly 115 120 Pro Glu Phe Pro Leu Cys Thr Val Arg Asp Asp Val Arg Ala His Arg Ile Val Leu Asp Ser Leu Gly Val Lys Ser Ile Ala Cys Val Ile Gly 150 Gly Ser Met Gly Gly Met Leu Ser Leu Glu Trp Ala Ala Met Tyr Gly 170 Lys Glu Tyr Val Lys Asn Met Val Ala Leu Ala Thr Ser Ala Arg His 180 Ser Ala Trp Cys Ile Ser Trp Ser Glu Ala Gln Arg Gln Ser Ile Tyr Ser Asp Pro Asn Tyr Leu Asp Gly Tyr Tyr Pro Val Glu Glu Gln Pro 210 Val Ala Gly Leu Ser Ala Ala Arg Met Ser Ala Leu Leu Thr Tyr Arg 235 Thr Arg Asn Ser Phe Glu Asn Lys Phe Ser Arg Arg Ser Pro Ser Ile Ala Gln Gln Lys Ala Gln Arg Glu Glu Thr Arg Lys Pro Ser Thr Val Ser Glu His Ser Leu Gln Ile His Asn Asp Gly Tyr Lys Thr Lys Ala Ser Thr Ala Ile Ala Gly Ile Ser Gly Gln Lys Gly Gln Ser Val 295 Val Ser Thr Ala Ser Ser Ser Asp Ser Leu Asn Ser Ser Thr Ser Met Thr Ser Val Ser Ser Val Thr Gly Glu Val Lys Asp Ile Lys Pro Ala Gln Thr Tyr Phe Ser Ala Gln Ser Tyr Leu Arg Tyr Gln Gly Thr Lys 340 Phe Ile Asn Arg Phe Asp Ala Asn Cys Tyr Ile Ala Ile Thr Arg Lys Leu Asp Thr His Asp Leu Ala Arg Asp Arg Val Asp Asp Ile Thr Glu



370 375 380

Val Leu Ser Thr Ile Gln Gln Pro Ser Leu Ile Ile Gly Ile Gln Ser 385 390 395 400

Asp Gly Leu Phe Thr Tyr Ser Glu Gln Glu Phe Leu Ala Glu His Ile 405 410 415

Pro Lys Ser Gln Leu Glu Lys Ile Glu Ser Pro Glu Gly His Asp Ala 420 425 430

Phe Leu Leu Glu Phe Lys Leu Ile Asn Lys Leu Ile Val Gln Phe Leu
435
440
445

Lys Thr Asn Cys Lys Ala Ile Thr Asp Ala Ala Pro Arg Ala Trp Gly
450 455 460

Gly Asp Val Gly Asn Asp Glu Thr Lys Thr Ser Val Phe Gly Glu Ala 465 470 475 480

Glu Glu Val Thr Asn Trp 485

<210> 33

<211> 1470

<212> DNA

<213> Schizosaccharomyces pombe

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1467)

<223> RSO01936

<400> 33

atg gaa tot caa tot cog att gaa toa att gto ttt act gac too tgt 48
Met Glu Ser Gln Ser Pro Ile Glu Ser Ile Val Phe Thr Asp Ser Cys
1 1 15

cat ccg tct cag caa gaa aat aaa ttt gtt cag ctt att tca gat caa 96 His Pro Ser Gln Glu Asn Lys Phe Val Gln Leu Ile Ser Asp Gln 20 25 30

aaa att gca att gtt ccc aaa ttt acg ttg gag tgt ggc gac atc ctt 144 Lys Ile Ala Ile Val Pro Lys Phe Thr Leu Glu Cys Gly Asp Ile Leu

tac gat gtt ccc gtt gcc ttc aag act tgg ggt act ttg aat aaa gaa 192
Tyr Asp Val Pro Val Ala Phe Lys Thr Trp Gly Thr Leu Asn Lys Glu
50 55 60

gga aac aat tgt ctt ctt tgt cat gct tta agt ggt tct gct gat 240
Gly Asn Asn Cys Leu Leu Cys His Ala Leu Ser Gly Ser Ala Asp
65 70 75 80

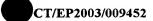
gct gga gat tgg tgg ggt cct tta ctc ggt cct ggt cgt gcg ttt gat 288
Ala Gly Asp Trp Trp Gly Pro Leu Leu Gly Pro Gly Arg Ala Phe Asp

cca tca cat ttc ttt atc gta tgc ctt aat tct ctt ggt agc cca tac
Pro Ser His Phe Phe Ile Val Cys Leu Asn Ser Leu Gly Ser Pro Tyr
100 105 110





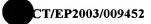
				cct Pro												384
Gly 999	cca Pro 130	gaa Glu	ttt Phe	cct Pro	tta Leu	gca Ala 135	acc Thr	ata Ile	cgt Arg	gat Asp	gat Asp 140	gta Val	aac Asn	atc Ile	cat His	432
				caa Gln												480
				ggt Gly 165				Val								528
				tca Ser												576
-				agc Ser	-		-			_		_				624
				aat Asn												672
				gct Ala												720
				gaa Glu 245												768
				cca Pro												816
				gtt Val												864
				aat Asn												912
				tct Ser												960
				tct Ser 325												1008
				ttc Phe												1056
			_	cgc Arg		-	_		_			_				1104



aag Lys	ttg Leu 370	gac Asp	acc Thr	cat His	gat Asp	att Ile 375	act Thr	cgt Arg	gga Gly	cgc Arg	ggt Gly 380	tca Ser	gac Asp	tct Ser	cct Pro	1152
aag Lys 385	gaa Glu	gtc Val	atg Met	aag Lys	gat Asp 390	ttg Leu	tct Ser	tta Leu	ccc Pro	gta Val 395	ctc Leu	gta Val	ctc Leu	ggt Gly	att Ile 400	1200
gaa Glu	agc Ser	gat Asp	ggt Gly	ctt Leu 405	ttc Phe	aca Thr	ttt Phe	gac Asp	gaa Glu 410	caa Gln	gtt Val	gaa Glu	att Ile	gcc Ala 415	aaa Lys	1248
tct Ser	ttt Phe	ccc Pro	aat Asn 420	gct Ala	acc Thr	ttg Leu	gaa Glu	aaa Lys 425	att Ile	att Ile	tcg Ser	gcc Ala	gaa Glu 430	ggc Gly	cac His	1296
gac Asp	ggt Gly	ttt Phe 435	ttg Leu	ctt Leu	gag Glu	ttt Phe	act Thr 440	caa Gln	gta Val	aac Asn	tca Ser	cat His 445	att Ile	caa Gln	aaa Lys	1344
ttc Phe	caa Gln 450	aag Lys	gaa Glu	cat His	tta Leu	att Ile 455	gat Asp	atc Ile	atg Met	tct Ser	caa Gln 460	act Thr	aat Asn	tcc Ser	ttt Phe	1392
gag Glu 465	cga Arg	ctt Leu	gat Asp	tcc Ser	caa Gln 470	gtt Val	aat Asn	gat Asp	acc Thr	aac Asn 475	cgc Arg	gaa Glu	agc Ser	gtt Val	ttt Phe 480	1440
_	_	_	_	_	ata Ile				taa							1470
<211 <212)> 34 L> 48 ?> PF B> Sc	39 RT	osaco	charc	omyce	es po	ombe									
<213 <213 <213	l> 48 ?> PF 8> Sc	39 RT chizo	osaco	charc	omyce	es po	ombe									
<213 <213 <213	L> 48 ?> PF 8> Sc 0> 34	39 RT chizo			Pro			Ser	Ile 10	Val	Phe	Thr	Asp	Ser 15	Cys	
<213 <213 <213 <400 Met	l> 48 2> PF 3> Sc 0> 34 Glu	39 RT chizo	Gln	Ser 5		Ile	Glu		10					15	_	
<211 <212 <213 <400 Met 1 His	l> 48 2> PF 3> Sc 0> 34 Glu Pro	39 CT Chizo Ser Ser	Gln Gln 20	Ser 5 Gln	Pro	Ile Asn	Glu Lys	Phe 25	10 Val	Gln	Leu	Ile	Ser 30	15 Asp	Gln	
<211 <212 <213 <400 Met 1 His	l> 48 2> PF 8> Sc 0> 34 Glu Pro	S9 RT Chizo Ser Ser Ala 35	Gln Gln 20 Ile	Ser 5 Gln Val	Pro Glu	Ile Asn Lys	Glu Lys Phe 40	Phe 25 Thr	10 Val Leu	Gln Glu	Leu Cys	Ile Gly 45	Ser 30 Asp	15 Asp Ile	Gln Leu	
<211 <212 <213 <400 Met 1 His Lys	1> 48 2> PF 3> Sc 0> 34 Glu Pro 1le Asp 50	Ser Ala 35	Gln Gln 20 Ile Pro	Ser 5 Gln Val	Pro Glu Pro	Ile Asn Lys Phe 55	Glu Lys Phe 40 Lys	Phe 25 Thr	10 Val Leu Trp	Gln Glu Gly	Leu Cys Thr 60	Ile Gly 45 Leu	Ser 30 Asp	15 Asp Ile Lys	Gln Leu Glu	
<211 <212 <213 <400 Met 1 His Lys Tyr Gly 65	1> 48 2> PH 3> Sc 3> Sc Glu Pro Ile Asp 50 Asn	Ser Ala 35 Val	Gln Gln 20 Ile Pro Cys	Ser 5 Gln Val Val	Pro Glu Pro Ala Leu	Ile Asn Lys Phe 55 Leu	Glu Lys Phe 40 Lys Cys	Phe 25 Thr Thr	10 Val Leu Trp	Gln Glu Gly Leu 75	Leu Cys Thr 60 Ser	Ile Gly 45 Leu Gly	Ser 30 Asp Asn	15 Asp Ile Lys Ala	Gln Leu Glu Asp 80	
<211 <212 <213 <400 Met 1 His Lys Tyr Gly 65 Ala	l> 48 2> PH 3> Sc 3> Sc Glu Pro Ile Asp 50 Asn	Ser Ala 35 Val Asn	Gln 20 Ile Pro Cys	Ser 5 Gln Val Val Leu Trp 85	Pro Glu Pro Ala Leu 70	Ile Asn Lys Phe 55 Leu	Glu Lys Phe 40 Lys Cys	Phe 25 Thr Thr His	10 Val Leu Trp Ala Gly 90	Gln Glu Gly Leu 75 Pro	Leu Cys Thr 60 Ser	Ile Gly 45 Leu Gly	Ser 30 Asp Asn Ser	15 Asp Ile Lys Ala Phe 95	Gln Leu Glu Asp 80 Asp	



Gly	Pro 130	Glu	Phe	Pro	Leu	Ala 135	Thr	Ile	Arg	Asp	Asp 140	Val	Asn	Ile	His
Lys 145	Leu	Ile	Leu	Gln	Arg 150	Leu	Gly	Val	Lys	Gln 155	Ile	Ala	Met	Ala	Val 160
Gly	Gly	Ser	Met	Gly 165	Gly	Met	Leu	Val	Leu 170	Glu	Trp	Ala	Phe	Asp 175	Lys
Glu	Phe	Val	Arg 180	Ser	Ile	Val	Pro	Ile 185	Ser	Thr	Ser	Leu	Arg 190	His	Ser
Ala	Trp	Сув 195	Ile	Ser	Trp	Ser	Glu 200	Ala	Gln	Arg	Gln	Ser 205	Ile	Tyr	Ser
	210	j				215	Tyr				220				
225					230		Met			235			_		240
				245			Phe		250					255	
			260				Leu	265					270		
		275					Glu 280					285			
	290					295	Ser				300				
305					310		Ser			315					320
				325			Asn		330					335	
			340				Gln	345					350		-
		355					Ala 360					365			_
	370					375	Thr				380				
385					390		Ser			395				Ī	400
				405			Phe		410					415	
			420				Glu	425					430	_	
		435					Thr 440					445			_
Phe	Gln 450	ГÀЗ	Glu	His	Leu	Ile 455	Asp	Ile	Met	Ser	Gln 460	Thr	Asn	Ser	Phe



Glu Arg 465	Leu	Asp	Ser	Gln 470	Val	Asn	Asp	Thr	Asn 475	Arg	Glu	ser	Val	Phe 480
Gly Glu	Met	Glu	Asp 485	Ile	Thr	Ser	Trp							

<210> 35 <211> 1113 <212> DNA <213> Xylella almond <220> <221> CDS <222> (1) .. (1110) <223> RXFX01562 <400> 35 atg acc gaa ttt atc cct ccg ggc agc cta ttc cat gcg ctc tcc tct 48 Met Thr Glu Phe Ile Pro Pro Gly Ser Leu Phe His Ala Leu Ser Ser 10 cca ttt gcg atg aag cgt ggc gga caa ctc cac cac gcc cgc atc gct 96 Pro Phe Ala Met Lys Arg Gly Gly Gln Leu His His Ala Arg Ile Ala 20 25 tac gaa aca tgg ggc cgc ctc aat gcc agc gcc acc aat gcc att ctg 144 Tyr Glu Thr Trp Gly Arg Leu Asn Ala Ser Ala Thr Asn Ala Ile Leu 35 40 atc atg cct ggc tta tca ccc aat gca cat gcc gca cac cat gac agc 192 Ile Met Pro Gly Leu Ser Pro Asn Ala His Ala Ala His His Asp Ser 50 55 aat gct gag cca ggc tgg tgg gag tca atg cta ggt cca ggc aaa ccc Asn Ala Glu Pro Gly Trp Trp Glu Ser Met Leu Gly Pro Gly Lys Pro 65 atc gac aca gac cgt tgg ttc gtg atc tgt gtc aac tca ctt ggt agc Ile Asp Thr Asp Arg Trp Phe Val Ile Cys Val Asn Ser Leu Gly Ser 85 90 tgc aaa gga tcg act ggc cct gca tcg tac aac ccc atc acg cag gcc Cys Lys Gly Ser Thr Gly Pro Ala Ser Tyr Asn Pro Ile Thr Gln Ala 100 atg tat cgt ttg gac ttt cca gca ctg tca atc gaa gac ggg gcc aac 384 Met Tyr Arg Leu Asp Phe Pro Ala Leu Ser Ile Glu Asp Gly Ala Asn 115 tcc gca att gaa gtg gta cat gca ctg ggc atc aag caa ctt gcc agc 432 Ser Ala Ile Glu Val Val His Ala Leu Gly Ile Lys Gln Leu Ala Ser 130 ctg atc ggc aat tca atg ggc ggc atg acg gca ctg gcc atc ctg ctg Leu Ile Gly Asn Ser Met Gly Gly Met Thr Ala Leu Ala Ile Leu Leu 145 tta cat cca gat ata gcc cgc agc cac atc aac atc tca ggc agc gcg 528 Leu His Pro Asp Ile Ala Arg Ser His Ile Asn Ile Ser Gly Ser Ala



									_							
cag Gln	gca Ala	tta Leu	ccg Pro 180	ttt Phe	tcc Ser	atc Ile	gcc Ala	att Ile 185	cgc Arg	tcg Ser	cta Leu	caa Gln	cgc Arg 190	gag Glu	gcg Ala	576
atc Ile	cgc Arg	ctg Leu 195	gac Asp	ccc Pro	cat His	tgg Trp	agg Arg 200	cag Gln	gga Gly	gac Asp	tac Tyr	gac Asp 205	gac Asp	acc Thr	cac His	624
tac Tyr	ccg Pro 210	gaa Glu	tcg Ser	Gly 999	cta Leu	cgc Arg 215	atc Ile	gca Ala	ege Arg	aaa Lys	ctt Leu 220	gly aaa	gtg Val	atc Ile	acc Thr	672
tac Tyr 225	cgc Arg	tcc Ser	gcg Ala	ctg Leu	gaa Glu 230	tgg Trp	gac Asp	GJÀ 333	cgt Arg	ttt Phe 235	ggc Gly	cgg Arg	gta Val	cgc Arg	ttg Leu 240	720
gat Asp	tcg Ser	gac Asp	caa Gln	acc Thr 245	aac Asn	gac Asp	aca Thr	cca Pro	ttc Phe 250	gga Gly	ctg Leu	gaa Glu	ttc Phe	caa Gln 255	att Ile	768
gaa Glu	aac Asn	tac Tyr	ttg Leu 260	gaa Glu	agc Ser	cat His	gca Ala	cac His 265	cgc Arg	ttc Phe	gtg Val	cac His	acc Thr 270	ttc Phe	gac Asp	816
cca Pro	aac Asn	tgc Cys 275	tac Tyr	ctg Leu	tac Tyr	ctg Leu	agc Ser 280	cgc Arg	tcc Ser	atg Met	gac Asp	tgg Trp 285	ttc Phe	gac Asp	gtg Val	864
gcc Ala	gag Glu 290	tac Tyr	gcc Ala	aat Asn	gga Gly	gac Asp 295	att Ile	ctt Leu	gcc Ala	gjà aaa	ctg Leu 300	gcc Ala	agg Arg	atc Ile	cga Arg	912
atc Ile 305	caa Gln	cgc Arg	gca Ala	ctc Leu	gcc Ala 310	atc Ile	ggt Gly	agc Ser	cat His	acc Thr 315	gac Asp	atc Ile	ctc Leu	ttt Phe	cca Pro 320	960
ata Ile	caa Gln	cag Gln	caa Gln	caa Gln 325	caa Gln	att Ile	gcc Ala	gaa Glu	330 Gly Gaa	cta Leu	cgc Arg	cgt Arg	ggc Gly	ggt Gly 335	aca Thr	1008
cac His	gcc Ala	acc Thr	ttc Phe 340	ctg Leu	ggc Gly	ctt Leu	gac Asp	tca Ser 345	ccg Pro	cag Gln	gly aaa	cat His	gat Asp 350	gcg Ala	ttc Phe	1056
ctt Leu	gtg Val	gat Asp 355	atc Ile	gca Ala	aga Arg	ttt Phe	ggc Gly 360	cct Pro	cca Pro	gtg Val	aag Lys	gaa Glu 365	ttt Phe	ctg Leu	gac Asp	1104
gaa Glu	ctg Leu 370	tga														1113
<211 <212	<210> 36 <211> 370 <212> PRT <213> Xylella almond															
<400)> 36		Db -	*3 -		n .			_	_,			_		_	

Met Thr Glu Phe Ile Pro Pro Gly Ser Leu Phe His Ala Leu Ser Ser

1 5 10 15

Pro Phe Ala Met Lys Arg Gly Gln Leu His His Ala Arg Ile Ala

20 25 30 Tyr Glu Thr Trp Gly Arg Leu Asn Ala Ser Ala Thr Asn Ala Ile Leu Ile Met Pro Gly Leu Ser Pro Asn Ala His Ala Ala His His Asp Ser 55 Asn Ala Glu Pro Gly Trp Trp Glu Ser Met Leu Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Asp Arg Trp Phe Val Ile Cys Val Asn Ser Leu Gly Ser Cys Lys Gly Ser Thr Gly Pro Ala Ser Tyr Asn Pro Ile Thr Gln Ala Met Tyr Arg Leu Asp Phe Pro Ala Leu Ser Ile Glu Asp Gly Ala Asn 120 Ser Ala Ile Glu Val Val His Ala Leu Gly Ile Lys Gln Leu Ala Ser 130 Leu Ile Gly Asn Ser Met Gly Gly Met Thr Ala Leu Ala Ile Leu Leu 155 Leu His Pro Asp Ile Ala Arg Ser His Ile Asn Ile Ser Gly Ser Ala Gln Ala Leu Pro Phe Ser Ile Ala Ile Arg Ser Leu Gln Arg Glu Ala 185 Ile Arg Leu Asp Pro His Trp Arg Gln Gly Asp Tyr Asp Asp Thr His Tyr Pro Glu Ser Gly Leu Arg Ile Ala Arg Lys Leu Gly Val Ile Thr 215 Tyr Arg Ser Ala Leu Glu Trp Asp Gly Arg Phe Gly Arg Val Arg Leu 230 Asp Ser Asp Gln Thr Asn Asp Thr Pro Phe Gly Leu Glu Phe Gln Ile Glu Asn Tyr Leu Glu Ser His Ala His Arg Phe Val His Thr Phe Asp Pro Asn Cys Tyr Leu Tyr Leu Ser Arg Ser Met Asp Trp Phe Asp Val Ala Glu Tyr Ala Asn Gly Asp Ile Leu Ala Gly Leu Ala Arg Ile Arg Ile Gln Arg Ala Leu Ala Ile Gly Ser His Thr Asp Ile Leu Phe Pro Ile Gln Gln Gln Gln Ile Ala Glu Gly Leu Arg Arg Gly Gly Thr His Ala Thr Phe Leu Gly Leu Asp Ser Pro Gln Gly His Asp Ala Phe

Leu Val Asp Ile Ala Arg Phe Gly Pro Pro Val Lys Glu Phe Leu Asp

355

360

365

Glu Leu 370

<210> 37 <211> 1113 <212> DNA <213> Xylella oleander <220> <221> CDS <222> (1)(1110) <223> RXFY01729																
<223	3 > R	KFY0:	1729													
atg	0> 3' acc Thr	gaa	ttt Phe	atc Ile 5	cct Pro	ccg Pro	ggc Gly	agc Ser	cta Leu 10	ttc Phe	cat His	gcg Ala	ctc Leu	tcc Ser 15	tct Ser	48
cca Pro	ttt Phe	gcg Ala	atg Met 20	aag Lys	cgt Arg	ggc	gga Gly	caa Gln 25	ctc Leu	cac His	cac His	gcc Ala	cgc Arg 30	atc Ile	gct Ala	96
tac Tyr	gaa Glu	aca Thr 35	tgg Trp	ggc Gly	cgc Arg	ctc Leu	aat Asn 40	gcc Ala	agc Ser	gcc Ala	acc Thr	aat Asn 45	gcc Ala	att Ile	ctg Leu	144
atc Ile	atg Met 50	cct Pro	ggc Gly	tta Leu	tca Ser	ccc Pro 55	aat Asn	gca Ala	cat His	gcc Ala	gca Ala 60	cac His	cat His	gac Asp	agc Ser	192
aat Asn 65	gct Ala	gag Glu	cca Pro	Gly	tgg Trp 70	tgg Trp	gag Glu	tca Ser	atg Met	cta Leu 75	ggt Gly	cca Pro	ggc	aaa Lys	ccc Pro 80	240
atc Ile	gac Asp	aca Thr	gac Asp	cgt Arg 85	tgg Trp	ttc Phe	gtg Val	atc Ile	tgt Cys 90	gtc Val	aac Asn	tca Ser	ctt Leu	ggt Gly 95	agc Ser	288
tgc Cys	aaa Lys	gga Gly	tcg Ser 100	act Thr	Gly	cct Pro	gca Ala	tcg Ser 105	tac Tyr	aac Asn	ccc Pro	atc Ile	acg Thr 110	cag Gln	gcc Ala	336
atg Met	tat Tyr	cgt Arg 115	ttg Leu	gac Asp	ttt Phe	cca Pro	gca Ala 120	ctg Leu	tca Ser	atc Ile	gaa Glu	gac Asp 125	eja aaa	gcc Ala	aac Asn	384
gcc Ala	gca Ala 130	att Ile	gaa Glu	gtg Val	gta Val	cat His 135	gca Ala	ctg Leu	ggc ggc	atc Ile	aag Lys 140	caa Gln	ctt Leu	gcc Ala	agc Ser	432
ctg Leu 145	atc Ile	Gly ggc	aat Asn	tca Ser	atg Met 150	gly aaa	gly aac	atg Met	acg Thr	aca Thr 155	ctg Leu	gcc Ala	atc Ile	ctg Leu	ctg Leu 160	480
tta Leu	cat His	cca Pro	gat Asp	att Ile 165	gcc Ala	cgc Arg	agc Ser	cac His	atc Ile 170	aac Asn	atc Ile	tca Ser	ggc Gly	agc Ser 175	gcg Ala	528
cag Gln	gca Ala	tta Leu	ccg Pro	ttt Phe	tcc Ser	atc Ile	gcc Ala	att Ile	cgc Arg	tcg Ser	cta Leu	caa Gln	cgc Arg	gag Glu	gcg Ala	576



			180					185					190			
		ctg Leu 195	_			-										624
		gaa Glu														672
		tcc Ser														720
		gac Asp														768
		tac Tyr														816
		tgc Cys 275		_		_	-	_		_	_			_		864
_		tac Tyr	_			_			_		_	_			_	912
		cgc Arg	_		_			_			-					960
		cag Gln														1008
		acc Thr														1056
		gat Asp 355														1104
_	ctg Leu 370	tga														1113
<210> 38 <211> 370 <212> PRT <213> Xylella oleander																
		8 Glu	Phe	Ile 5		Pro	Gly	Ser	Leu 10		His	Ala	Leu	Ser 15		
Pro	Phe	Ala	Met 20	-	Arg	Gly	Gly	Gln 25	Leu	His	His	Ala	Arg 30		Ala	



58/92

Tyr Glu Thr Trp Gly Arg Leu Asn Ala Ser Ala Thr Asn Ala Ile Leu 40 Ile Met Pro Gly Leu Ser Pro Asn Ala His Ala Ala His His Asp Ser Asn Ala Glu Pro Gly Trp Trp Glu Ser Met Leu Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Asp Arg Trp Phe Val Ile Cys Val Asn Ser Leu Gly Ser Cys Lys Gly Ser Thr Gly Pro Ala Ser Tyr Asn Pro Ile Thr Gln Ala Met Tyr Arg Leu Asp Phe Pro Ala Leu Ser Ile Glu Asp Gly Ala Asn 120 Ala Ala Ile Glu Val Val His Ala Leu Gly Ile Lys Gln Leu Ala Ser Leu Ile Gly Asn Ser Met Gly Gly Met Thr Thr Leu Ala Ile Leu Leu Leu His Pro Asp Ile Ala Arg Ser His Ile Asn Ile Ser Gly Ser Ala Gln Ala Leu Pro Phe Ser Ile Ala Ile Arg Ser Leu Gln Arg Glu Ala 185 Ile Arg Leu Asp Pro His Trp Lys Gln Gly Asp Tyr Asp Asp Thr His Tyr Pro Glu Ser Gly Leu Arg Ile Ala Arg Lys Leu Gly Val Ile Thr 215 Tyr Arg Ser Ala Leu Glu Trp Asp Gly Arg Phe Gly Arg Val Arg Leu Asp Ser Asp Gln Thr Asn Asp Thr Pro Phe Gly Leu Glu Phe Gln Ile Glu Asn Tyr Leu Glu Ser His Ala His Arg Phe Val His Thr Phe Asp Pro Asn Cys Tyr Leu Tyr Leu Ser Arg Ser Met Asp Trp Phe Asp Val Ala Glu Tyr Ala Asn Gly Asp Ile Leu Ala Gly Leu Ala Arg Ile Arg Ile Gln Arg Ala Leu Ala Ile Gly Ser His Thr Asp Ile Leu Phe Pro Ile Gln Gln Gln Gln Ile Ala Glu Gly Leu Arg Arg Gly Gly Thr His Ala Thr Phe Leu Gly Leu Asp Ser Pro Gln Gly His Asp Ala Phe 345 Leu Val Asp Ile Ala Gly Phe Gly Pro Pro Val Lys Glu Phe Leu Gly 360

Glu Leu 370

<210> 39 <211> 1578 <212> DNA <213> Emericella nidulans <220> <221> CDS <222> (1)..(1575) <223> REN00010 <400> 39 atg agt ccg ctg aac ggc gtc gct cgt tcc ttt ccg cgg ccc ttc cag 48 Met Ser Pro Leu Asn Gly Val Ala Arg Ser Phe Pro Arg Pro Phe Gln gcc gtg acc agg cgg cct ttt cga gtt gtc cag ccg gcc atc gcc tgt 96 Ala Val Thr Arg Arg Pro Phe Arg Val Val Gln Pro Ala Ile Ala Cys ccg tcc aac agc cgg tcg ttt aac cat tct cga tca tta cga tca acg 144 Pro Ser Asn Ser Arg Ser Phe Asn His Ser Arg Ser Leu Arg Ser Thr ggg tot cag too coe get coa too coa ego gao too tog aat coe geg 192 Gly Ser Gln Ser Pro Ala Pro Ser Pro Arg Asp Ser Ser Asn Pro Ala ctg tcc ttc cct tgc ctc gac gcc cag gag gcc aag tcc gct ctt ctt 240 Leu Ser Phe Pro Cys Leu Asp Ala Gln Glu Ala Lys Ser Ala Leu Leu 65 tee geg ega tet ett ggt tea gge eet gaa eee tee tat ace gee gge 288 Ser Ala Arg Ser Leu Gly Ser Gly Pro Glu Pro Ser Tyr Thr Ala Gly cac cac gaa cga ttc cat tcc gac gaa ccg ctg ctc ctt gat tgg ggc 336 His His Glu Arg Phe His Ser Asp Glu Pro Leu Leu Asp Trp Gly 100 105 ggt ttg ctt cca gaa ttt gat atc gca tat gag aca tgg ggc cag ctg 384 Gly Leu Leu Pro Glu Phe Asp Ile Ala Tyr Glu Thr Trp Gly Gln Leu 115 120 aac gag aag aag gat aat gtc att ctg ctg cat acc ggt ctg tct gca 432 Asn Glu Lys Lys Asp Asn Val Ile Leu Leu His Thr Gly Leu Ser Ala 130 135 tet age cat geg cae age ace gaa geg aac eeg aag eee gge tgg tgg Ser Ser His Ala His Ser Thr Glu Ala Asn Pro Lys Pro Gly Trp Trp 145 160 gag aaa ttc ata ggt cct ggg aag acg cta gat acg gac aag tac ttt Glu Lys Phe Ile Gly Pro Gly Lys Thr Leu Asp Thr Asp Lys Tyr Phe 165 175 gtg atc tgc acc aat gtc ctt gga ggg tgc tac ggt agc acg ggg ccc Val Ile Cys Thr Asn Val Leu Gly Gly Cys Tyr Gly Ser Thr Gly Pro 180



tcg Ser	acg Thr	gtg Val 195	gac Asp	ccg Pro	tcg Ser	gat Asp	999 900	aag Lys	aag Lys	tat Tyr	gct Ala	acg Thr 205	cgg Arg	ttt Phe	ccc Pro	624
atc Ile	ctg Leu 210	aca Thr	att Ile	gaa Glu	gat Asp	atg Met 215	gtg Val	cga Arg	gcg Ala	cag Gln	ttc Phe 220	cgc Arg	ctt Leu	ttg Leu	gac Asp	672
cat His 225	ctt Leu	gly aaa	gtt Val	cgg Arg	aaa Lys 230	ctc Leu	tac Tyr	gcg Ala	tcc Ser	gtc Val 235	ggc Gly	tcc Ser	agc Ser	atg Met	ggt Gly 240	720
ggt Gly	atg Met	cag Gln	agt Ser	ctt Leu 245	gca Ala	gcc Ala	ggt Gly	gtt Val	ctg Leu 250	ttc Phe	cca Pro	gag Glu	cga Arg	gtg Val 255	ggc Gly	768
aag Lys	att Ile	gtg Val	tcg Ser 260	att Ile	agc Ser	ggt Gly	tgt Cys	gct Ala 265	cga Arg	agc Ser	cat His	ccg Pro	tac Tyr 270	agc Ser	att Ile	816
gct Ala	atg Met	cgc Arg 275	cat His	acc Thr	cag Gln	cgg Arg	cag Gln 280	gtg Val	ttg Leu	atg Met	atg Met	gat Asp 285	cca Pro	aat Asn	tgg Trp	864
Ala	Arg 290	Gly	Phe	Tyr	Tyr	Asp 295	tcg Ser	Ile	Pro	Pro	His 300	Ser	Gly	Met	Lys	912
ctc Leu 305	gct Ala	cgc Arg	gag Glu	att Ile	gcc Ala 310	acc Thr	gtc Val	acg Thr	tac Tyr	cgc Arg 315	agc Ser	gga Gly	cca Pro	gaa Glu	tgg Trp 320	960
gag Glu	aaa Lys	cgc Arg	ttt Phe	ggt Gly 325	cgg Arg	aaa Lys	cgg Arg	gct Ala	gat Asp 330	ccg Pro	agc Ser	aaa Lys	cag Gln	ect Pro 335	gcg Ala	1008
ctt Leu	tgc Cys	ccc Pro	gac Asp 340	ttt Phe	ctc Leu	atc Ile	gag Glu	acg Thr 345	tat Tyr	ctc Leu	gac Asp	cac His	gcc Ala 350	ggt Gly	gaa Glu	1056
aaa Lys	ttc Phe	tgc Cys 355	ttg Leu	gaa Glu	tac Tyr	gat Asp	gcc Ala 360	aac Asn	agc Ser	ctg Leu	ctc Leu	tac Tyr 365	atc Ile	tcc Ser	aag Lys	1104
gcg Ala	atg Met 370	gat Asp	ctg Leu	ttt Phe	gac Asp	cta Leu 375	gjå aaa	ttg Leu	act Thr	cag Gln	caa Gln 380	ctc Leu	gcg Ala	acg Thr	aag Lys	1152
aag Lys 385	cag Gln	agg Arg	gcg Ala	gag Glu	gcc Ala 390	cag Gln	gcg Ala	aag Lys	att Ile	agc Ser 395	agc Ser	gga Gly	aca Thr	aac Asn	act Thr 400	1200
gtc Val	aat Asn	gat Asp	gcg Ala	tcg Ser 405	tgc Cys	agc Ser	ctt Leu	aca Thr	ctt Leu 410	cct Pro	gaa Glu	cag Gln	cca Pro	tac Tyr 415	cag Gln	1248
gag Glu	cag Gln	cca Pro	tct Ser 420	gcc Ala	tcg Ser	aca Thr	tcc Ser	gcc Ala 425	gag Glu	cag Gln	tct Ser	gct Ala	tcc Ser 430	gct Ala	tca Ser	1296
gag Glu	acc Thr	999 Gly 435	tcg Ser	gct Ala	ccg Pro	aac Asn	gat Asp 440	ctt Leu	gtt Val	gcc Ala	ggg ggg	ctt Leu 445	gcg Ala	ccg Pro	ctg Leu	1344

WO 2004/024932



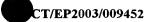
aaa Lys	gac Asp 450	cat His	cag Gln	gtg Val	ctg Leu	gta Val 455	atc Ile	gga Gly	gtc Val	gca Ala	agc Ser 460	gac Asp	att Ile	ctc Leu	ttc Phe	1392
ccg Pro 465	gcg Ala	tgg Trp	caa Gln	cag Gln	cgc Arg 470	gag Glu	atc Ile	gcg Ala	gag Glu	act Thr 475	ctg Leu	att Ile	caa Gln	gca Ala	999 Gly 480	1440
														ctc Leu 495		1488
ggt Gly	cat His	gac Asp	aca Thr 500	ttc Phe	ctc Leu	ctt Leu	gat Asp	gtc Val 505	aga Arg	acg Thr	tcg Ser	gag Glu	gcg Ala 510	cag Gln	ttc Phe	1536
								cac His					tag			1578
<211 <212)> 40 L> 52 2> PI B> En	25 RT	cella	a nic	lu1a:	ns										
)> 4(Ser		Leu	Asn 5	Gly	Val	Ala	Arg	Ser 10	Phe	Pro	Arg	Pro	Phe 15	Gln	
Ala	Val	Thr	Arg 20	Arg	Pro	Phe	Arg	Val 25	Val	Gln	Pro	Ala	Ile 30	Ala	Сув	
Pro	Ser	Asn 35	Ser	Arg	Ser	Phe	Asn 40	His	Ser	Arg	Ser	Leu 45	Arg	Ser	Thr	
Gly	Ser 50	Gln	Ser	Pro	Ala	Pro 55	Ser	Pro	Arg	Asp	Ser 60	Ser	Asn	Pro	Ala	
Leu 65	Ser	Phe	Pro	Cys	Leu 70	Asp	Ala	Gln	Glu	Ala 75	ГÀЗ	Ser	Ala	Leu	Leu 80	
Ser	Ala	Arg	Ser	Leu 85	Gly	Ser	Gly	Pro	Glu 90	Pro	Ser	Tyr	Thr	Ala 95	Gly	
His	His	Glu	Arg 100	Phe	His	Ser	Asp	Glu 105	Pro	Leu	Leu	Leu	Asp 110	Trp	Gly	
Gly	Leu	Leu 115	Pro	Glu	Phe	Asp	Ile 120	Ala	Tyr	Glu	Thr	Trp 125	Gly	Gln	Leu	
Asn	Glu 130	Lys	Lys	Asp	Asn	Val 135	Ile	Leu	Leu	His	Thr 140	Gly	Leu	Ser	Ala	
Ser 145	Ser	His	Ala	His	Ser 150	Thr	Glu	Ala	Asn	Pro 155	ГÀЗ	Pro	Gly	Trp	Trp 160	
Glu	Lys	Phe	Ile	Gly 165	Pro	Gly	Lys	Thr	Leu 170	Asp	Thr	Asp	Lys	Tyr 175	Phe	
Val	Ile	Суз	Thr 180	Asn	Val	Leu	Gly	Gly 185	Cys	Tyr	Gly	Ser	Thr 190	Gly	Pro	

WO 2004/024932



Ser	Thr	Val 195	Asp	Pro	Ser	Asp	Gly 200	Lys	ГÀз	Tyr	Ala	Thr 205	Arg	Phe	Pro
Ile	Leu 210	Thr	Ile	Glu	Asp	Met 215	Val	Arg	Ala	Gln	Phe 220		Leu	Leu	qaA
His 225	Leu	Gly	Val	Arg	Lys 230	Leu	Tyr	Ala	Ser	Val 235	Gly	Ser	Ser	Met	Gly 240
Gly	Met	Gln	Ser	Leu 245	Ala	Ala	Gly	Val	Leu 250	Phe	Pro	Glu	Arg	Val 255	Gly
Lys	Ile	Val	Ser 260	Ile	Ser	Gly	Cys	Ala 265	Arg	Ser	His	Pro	Tyr 270	Ser	Ile
Ala	Met	Arg 275	His	Thr	Gln	Arg	Gln 280	Val	Leu	Met	Met	Asp 285	Pro	Asn	Trp
Ala	Arg 290	Gly	Phe	Tyr	Tyr	Asp 295	Ser	Ile	Pro	Pro	His 300	Ser	Gly	Met	Lys
Leu 305	Ala	Arg	Glu	Ile	Ala 310	Thr	Val	Thr	Tyr	Arg 315	Ser	Gly	Pro	Glu	Trp 320
Glu	ГÀЗ	Arg	Phe	Gly 325	Arg	Lys	Arg	Ala	4sp 330	Pro	Ser	Lys	Gln	Pro 335	Ala
Leu	Cys	Pro	Asp 340	Phe	Leu	Ile	G1u	Thr 345	Tyr	Leu	Asp	His	Ala 350	Gly	Glu
ГАЗ	Phe	Cys 355	Leu	Glu	Tyr	Asp	Ala 360	Asn	Ser	Leu	Leu	Tyr 365	Ile	Ser	Lys
	Met 370					375					380				_
385	Gln				390					395					400
	Asn			405					410					415	
	Gln		420					425					430		
	Thr	435					440					445			
	Asp 450					455					460				
465	Ala				470					475					480
	Lys			485					490					495	
	His		500					505					Ala 510	Gln	Phe
Ala	Ser	Ser 515	Val	Leu	Val	Gly	Ser 520	His	Ile	Ile	Val	Gln 525			

<210> 41



<211> 1170 <212> DNA <213> Mesorhizobium loti	
<220> <221> CDS <222> (1)(1167) <223> NP_104621	
<pre><400> 41 atg gcc gct ctg cgc gca gga aag acc Met Ala Ala Leu Arg Ala Gly Lys Thr 1 5</pre>	e aac aac gag gcc gac cag ccg 48 F Asn Asn Glu Ala Asp Gln Pro 10 15
tcg agc ccg gtg ttg cgc ttc ggg gcg Ser Ser Pro Val Leu Arg Phe Gly Ala 20 25	Asp Lys Pro Leu Lys Leu Asp
gcc ggc acg ctt ttg tcg ccg ttc cag	g atc gcc tat cag acc tac ggc 144
Ala Gly Thr Leu Leu Ser Pro Phe Glr	n Ile Ala Tyr Gln Thr Tyr Gly
35 40	45
acg ctg aac gat gcc cgc tcc aat gcc	e atc ctc gtc tgc cat gcg ctg 192
Thr Leu Asn Asp Ala Arg Ser Asn Ala	a Ile Leu Val Cys His Ala Leu
50 55	60
acc ggc gac cag cat gtc gcc aac acc	e aat ccg gtg acc ggc aag ccg 240
Thr Gly Asp Gln His Val Ala Asn Thr	Asn Pro Val Thr Gly Lys Pro
65 70	75 80
gga tgg tgg gaa gtg ctg atc ggc ccc	ggc agg atc atc gac acc aac 288
Gly Trp Trp Glu Val Leu Ile Gly Pro	Gly Arg Ile Ile Asp Thr Asn
85	90 95
cgt ttc ttc gtc atc tgc tcc aac gtc Arg Phe Phe Val Ile Cys Ser Asn Val 100 105	l Ile Gly Gly Cys Leu Gly Ser
acc ggc ccg gcc tcg acc aac ccc gcc Thr Gly Pro Ala Ser Thr Asn Pro Ala 115 120	c acc ggc aag ccc tac ggg ctc 384 a Thr Gly Lys Pro Tyr Gly Leu 125
gac ctg ccg gtc atc acc atc cgc gat	atg gtg cgc gcg cag cag atg 432
Asp Leu Pro Val Ile Thr Ile Arg Asp	Met Val Arg Ala Gln Gln Met
130	140
ctg atc gat cat ttc ggc atc gag aas	a ctg ttc tgc gtg ctc ggc ggc 480
Leu Ile Asp His Phe Gly Ile Glu Lys	s Leu Phe Cys Val Leu Gly Gly
145 150	155 160
tcg atg ggc gga atg cag gtg ctg gaa	a tgg gcg tcg agc tac ccc gag 528
Ser Met Gly Gly Met Gln Val Leu Gly	1 Trp Ala Ser Ser Tyr Pro Glu
165	170 175
cgc gtc ttt tcg gca ctg ccg atc gcc Arg Val Phe Ser Ala Leu Pro Ile Ala 180 185	a Thr Gly Ala Arg His Ser Ser
cag aac atc gcc ttc cac gag gtc ggc	c cgg cag gct gtc atg gcc gat 624
Gln Asn Ile Ala Phe His Glu Val Gly	y Arg Gln Ala Val Met Ala Asp

195 200 205

ccg Pro	gac Asp 210	tgg Trp	cac His	ggc	ggc Gly	aaa Lys 215	tat Tyr	ttc Phe	gaa Glu	aac Asn	ggc Gly 220	aaa Lys	cgc Arg	ccg Pro	gaa Glu	672
aag Lys 225	ggc	ctg Leu	gcg Ala	gta Val	gcg Ala 230	cgc Arg	atg Met	gcc Ala	gcc Ala	cac His 235	ata Ile	acc Thr	tat Tyr	ctg Leu	tcg Ser 240	720
gaa Glu	gcc Ala	gcc Ala	ctg Leu	cac His 245	cgg Arg	aaa Lys	ttc Phe	ggc	cgc Arg 250	aat Asn	ctg Leu	cag Gln	gat Asp	cgc Arg 255	gag Glu	768
gcg Ala	ctg Leu	acc Thr	ttc Phe 260	ggc	ttc Phe	gac Asp	gcc Ala	gac Asp 265	ttc Phe	cag Gln	atc Ile	gaa Glu	agc Ser 270	tat Tyr	ctg Leu	816
cgc Arg	cac [*] His	caa Gln 275	ggc	atg Met	acc Thr	ttc Phe	gtc Val 280	gac Asp	cgc Arg	ttc Phe	gac Asp	gcc Ala 285	aat Asn	tcc Ser	tat Tyr	864
ctc Leu	tac Tyr 290	atg Met	acg Thr	cgg Arg	tcg Ser	atg Met 295	gac Asp	tat Tyr	ttc Phe	gac Asp	ctc Leu 300	gcc Ala	gcc Ala	gat Asp	cat His	912
ggc Gly 305	gly aaa	cgg Arg	ctg Leu	gcg Ala	gat Asp 310	gcc Ala	ttt Phe	gcc Ala	Gly	acc Thr 315	aaa Lys	acc Thr	cgc Arg	ttc Phe	tgc Cys 320	960
ctg Leu	gtg Val	tcc Ser	ttc Phe	acc Thr 325	tcg Ser	gat Asp	tgg Trp	ttg Leu	ttt Phe 330	ccg Pro	acc Thr	gaa Glu	gag Glu	agc Ser 335	cgc Arg	1008
tcg Ser	atc Ile	gtg Val	cac His 340	gcg Ala	ctc Leu	aac Asn	gcc Ala	gcc Ala 345	gly	gcg Ala	tcc Ser	gtg Val	tcc Ser 350	ttc Phe	gtc Val	1056
gaa Glu	atc Ile	gag Glu 355	acc Thr	gac Asp	cgc Arg	ggc	cac His 360	gat Asp	gcc Ala	ttc Phe	ctg Leu	ctc Leu 365	gac Asp	gag Glu	ccg Pro	1104
gaa Glu	ctg Leu 370	ttc Phe	gcc Ala	gcc Ala	atc Ile	aac Asn 375	ggc Gly	ttc Phe	atc Ile	ggc	tcc Ser 380	gcg Ala	gcg Ala	cgg Arg	gcg Ala	1152
	GJÀ aaa				tga											1170

<210> 42

<211> 389

<212> PRT

<213> Mesorhizobium loti

<400> 42

Met Ala Ala Leu Arg Ala Gly Lys Thr Asn Asn Glu Ala Asp Gln Pro

1 5 10 15

Ser Ser Pro Val Leu Arg Phe Gly Ala Asp Lys Pro Leu Lys Leu Asp 20 25 30





Ala Gly Thr Leu Leu Ser Pro Phe Gln Ile Ala Tyr Gln Thr Tyr Gly
35 40 45

Thr Leu Asn Asp Ala Arg Ser Asn Ala Ile Leu Val Cys His Ala Leu 50 55 60

Thr Gly Asp Gln His Val Ala Asn Thr Asn Pro Val Thr Gly Lys Pro
65 70 75 80

Gly Trp Trp Glu Val Leu Ile Gly Pro Gly Arg Ile Ile Asp Thr Asn 85 90 95

Arg Phe Phe Val Ile Cys Ser Asn Val Ile Gly Gly Cys Leu Gly Ser

Thr Gly Pro Ala Ser Thr Asn Pro Ala Thr Gly Lys Pro Tyr Gly Leu 115 120 125

Asp Leu Pro Val Ile Thr Ile Arg Asp Met Val Arg Ala Gln Gln Met 130 135 140

Leu Ile Asp His Phe Gly Ile Glu Lys Leu Phe Cys Val Leu Gly Gly 145 150 155 160

Ser Met Gly Gly Met Gln Val Leu Glu Trp Ala Ser Ser Tyr Pro Glu 165 170 175

Arg Val Phe Ser Ala Leu Pro Ile Ala Thr Gly Ala Arg His Ser Ser 180 185 190

Gln Asn Ile Ala Phe His Glu Val Gly Arg Gln Ala Val Met Ala Asp 195 200 205

Pro Asp Trp His Gly Gly Lys Tyr Phe Glu Asn Gly Lys Arg Pro Glu 210 215 220

Lys Gly Leu Ala Val Ala Arg Met Ala Ala His Ile Thr Tyr Leu Ser 225 230 235 240

Glu Ala Ala Leu His Arg Lys Phe Gly Arg Asn Leu Gln Asp Arg Glu 245 250 255

Ala Leu Thr Phe Gly Phe Asp Ala Asp Phe Gln Ile Glu Ser Tyr Leu 260 265 270

Arg His Gln Gly Met Thr Phe Val Asp Arg Phe Asp Ala Asn Ser Tyr 275 280 285

Leu Tyr Met Thr Arg Ser Met Asp Tyr Phe Asp Leu Ala Ala Asp His 290 295 300

Gly Gly Arg Leu Ala Asp Ala Phe Ala Gly Thr Lys Thr Arg Phe Cys 305 310 315 320

Leu Val Ser Phe Thr Ser Asp Trp Leu Phe Pro Thr Glu Glu Ser Arg
325 330 335

Ser Ile Val His Ala Leu Asn Ala Ala Gly Ala Ser Val Ser Phe Val 340 345 350

Glu Ile Glu Thr Asp Arg Gly His Asp Ala Phe Leu Leu Asp Glu Pro 355 360 365





Glu Leu Phe Ala Ala Ile Asn Gly Phe Ile Gly Ser Ala Ala Arg Ala 370 375 380

Arg Gly Leu Ser Ala

<210> 43

<211> 1155

<212> DNA

<213> acremonium crysogenum

<220>

<221> CDS

<222> (1) . . (1152)

<223> P39058

<400> 43

tgt	cgc	ctc	aga	tcg	cca	atc	gct	tcg	agg	ctt	cgc	tag	atg	CCC	aag	48
Cys	Arg	Leu	Arg	Ser	Pro	Ile	Ala	Ser	Arg	Leu	Arg	Xaa	Met	Pro	Lys	
1	_			5					10					15		

aca tag cca gaa tat cgc tct tca cac tgg aat ctg gcg tca tcc ttc 96
Thr Xaa Pro Glu Tyr Arg Ser Ser His Trp Asn Leu Ala Ser Ser Phe
20 25 30

gcg atg tac ccg tgg cat aca aat cgt ggg gtc gca tga atg tct caa 144
Ala Met Tyr Pro Trp His Thr Asn Arg Gly Val Ala Xaa Met Ser Gln
35 40 45

ggg ata act gcg tca tcg tct gcc aca cct tga cga gca gcg ccc atg 192
Gly Ile Thr Ala Ser Ser Ser Ala Thr Pro Xaa Arg Ala Ala Pro Met
50 55 60

tca cct cgt ggt ggc cca cac tgt ttg gcc aag gca ggg ctt tcg ata 240 Ser Pro Arg Gly Gly Pro His Cys Leu Ala Lys Ala Gly Leu Ser Ile 65 70 75 80

cct ctc gct act tca tct gcc taa att atc tcg gga gcc cct ttg

Pro Leu Ala Thr Ser Ser Ser Ala Xaa Ile Ile Ser Gly Ala Pro Leu

85

90

95

gga gtg ctg gac cat gtt cac cgg acc ccg atg cag aag gcc agc gcc 336 Gly Val Leu Asp His Val His Arg Thr Pro Met Gln Lys Ala Ser Ala 100 105 110

cgt acg ggg cca agt ttc ctc gca cga cga ttc gag atg atg ttc gta 384 Arg Thr Gly Pro Ser Phe Leu Ala Arg Arg Phe Glu Met Met Phe Val 115 120 125

ttc atc gcc agg tgc tcg aca ggt tag gcg tca ggc aaa ttg ctg ccg 432 Phe Ile Ala Arg Cys Ser Thr Gly Xaa Ala Ser Gly Lys Leu Leu Pro 130 135 140

tag tcg gcg cat cca tgg gtg gaa tgc aca ctc tgg aat ggg cct tct
Xaa Ser Ala His Pro Trp Val Glu Cys Thr Leu Trp Asn Gly Pro Ser
145 150 155 160

ttg gtc ccg agt acg tgc gaa aga ttg tgc cca tcg cga cat cat gcc 528 Leu Val Pro Ser Thr Cys Glu Arg Leu Cys Pro Ser Arg His His Ala

gtc aga gcg gct ggt gcg cag ctt ggt tcg aga cac aga ggc agt gca 576



	W	O 200)4/024	932					63	7/92					СТ	/EP2003
Val	Arg	Ala	Ala 180	Gly	Ala	Gln	Leu	Gly 185			His	Arg	Gly 190	Ser	Ala	
tct Ser	atg Met	atg Met 195	acc Thr	cca Pro	agt Ser	acc Thr	tgg Trp 200	acg Thr	gjå aaa	agt Ser	acg Thr	acg Thr 205	tag Xaa	acg Thr	acc Thr	624
agc Ser	ctg Leu 210	tcc Ser	gjà aaa	Gly	tcg Ser	aaa Lys 215	cag Gln	cgc Arg	gca Ala	aga Arg	ttg Leu 220	cga Arg	atc Ile	tca Ser	cgt Arg	672
aca Thr 225	aga Arg	gca Ala	aac Asn	ctg Leu	cga Arg 230	tgg Trp	acg Thr	agc Ser	gct Ala	tcc Ser 235	ata Ile	tgg Trp	ctc Leu	cag Gln	gag Glu 240	720
tcc Ser	aag Lys	ccg Pro	gcc Ala	gga Gly 245	ata Ile	tca Ser	gca Ala	gcc Ala	agg Arg 250	atg Met	cga Arg	aga Arg	agg Arg	aaa Lys 255	tca Ser	768
acg Thr	gca Ala	cag Gln	aca Thr 260	gcg Ala	gca Ala	aca Thr	gcc Ala	acc Thr 265	gtg Val	ctg Leu	gcc Ala	agc Ser	cca Pro 270	ttg Leu	aag Lys	816
					tcc Ser											864
tcg Ser	acg Thr 290	cca Pro	act Thr	gct Ala	aca Thr	tcg Ser 295	cca Pro	tga Xaa	cac His	tca Ser	agt Ser 300	tcg Ser	aca Thr	ccc Pro	acg Thr	912
aca Thr 305	tca Ser	gca Ala	gag Glu	gcc Ala	999 Gly 310	cag Gln	gat Asp	caa Gln	tcc Ser	cgg Arg 315	agg Arg	ctc Leu	tgg Trp	caa Gln	tga Xaa 320	960
tta Leu	cac His	aac Asn	cag Gln	cgt Arg 325	tga Xaa	tca Ser	ttt Phe	gcg Ala	cca Pro 330	ggt Gly	cag Gln	acg Thr	gtc Val	tgt Cys 335	act Thr	1008
cgt Arg	ttg Leu	acg Thr	agc Ser 340	acg Thr	ttg Leu	aga Arg	tgg Trp	ggc Gly 345	gca Ala	gta Val	tcc Ser	caa Gln	aca Thr 350	gtc Val	gtc Val	1056
ttt Phe	gcg Ala	tgg Trp 355	tgg Trp	aca Thr	cga Arg	atg Met	agg Arg 360	gtc Val	atg Met	act Thr	tct Ser	ttg Leu 365	taa Xaa	tgg Trp	aag Lys	1104
cgg Arg	aca Thr 370	agg Arg	tta Leu	atg Met	atg Met	ccg Pro 375	tca Ser	gag Glu	gat Asp	tcc Ser	tcg Ser 380	atc Ile	agt Ser	cat His	taa Xaa	1152
tgt																1155
<211 <212)> 44 .> 38 !> PF i> ac	84 RT	onium	n crj	/soge	enum										
<220 <221		sure	:													

<221> unsure <222> 13 .. 13 <223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid

```
<220>
<221> unsure
<222> 18 .. 18
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 45 .. 45
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 59 .. 59
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 89 .. 89
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 137 .. 137
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 145 .. 145
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 206 .. 206
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 297 .. 297
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 320 .. 320
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 326 .. 326
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 366 .. 366
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<220>
<221> unsure
<222> 384 .. 384
<223> All occurrences of Xaa indicate any amino acid
<400> 44
Cys Arg Leu Arg Ser Pro Ile Ala Ser Arg Leu Arg Xaa Met Pro Lys
```

1 10 Thr Xaa Pro Glu Tyr Arg Ser Ser His Trp Asn Leu Ala Ser Ser Phe 25 Ala Met Tyr Pro Trp His Thr Asn Arg Gly Val Ala Xaa Met Ser Gln 40 Gly Ile Thr Ala Ser Ser Ser Ala Thr Pro Xaa Arg Ala Ala Pro Met 55 Ser Pro Arg Gly Gly Pro His Cys Leu Ala Lys Ala Gly Leu Ser Ile 70 Pro Leu Ala Thr Ser Ser Ser Ala Xaa Ile Ile Ser Gly Ala Pro Leu Gly Val Leu Asp His Val His Arg Thr Pro Met Gln Lys Ala Ser Ala 105 Arg Thr Gly Pro Ser Phe Leu Ala Arg Arg Phe Glu Met Met Phe Val Phe Ile Ala Arg Cys Ser Thr Gly Xaa Ala Ser Gly Lys Leu Leu Pro 135 Xaa Ser Ala His Pro Trp Val Glu Cys Thr Leu Trp Asn Gly Pro Ser 150 Leu Val Pro Ser Thr Cys Glu Arg Leu Cys Pro Ser Arg His His Ala Val Arg Ala Ala Gly Ala Gln Leu Gly Ser Arg His Arg Gly Ser Ala Ser Met Met Thr Pro Ser Thr Trp Thr Gly Ser Thr Thr Xaa Thr Thr Ser Leu Ser Gly Gly Ser Lys Gln Arg Ala Arg Leu Arg Ile Ser Arg 210 Thr Arg Ala Asn Leu Arg Trp Thr Ser Ala Ser Ile Trp Leu Gln Glu 230 235 Ser Lys Pro Ala Gly Ile Ser Ala Ala Arg Met Arg Arg Arg Lys Ser Thr Ala Gln Thr Ala Ala Thr Ala Thr Val Leu Ala Ser Pro Leu Lys 265 Pro Tyr Leu Pro Ile Ser Gly Thr Arg Pro Arg Ser Leu Pro Arg Ala 275 Ser Thr Pro Thr Ala Thr Ser Pro Xaa His Ser Ser Ser Thr Pro Thr 295 Thr Ser Ala Glu Ala Gly Gln Asp Gln Ser Arg Arg Leu Trp Gln Xaa 305 310 Leu His Asn Gln Arg Xaa Ser Phe Ala Pro Gly Gln Thr Val Cys Thr Arg Leu Thr Ser Thr Leu Arg Trp Gly Ala Val Ser Gln Thr Val Val



340 345 350

70/92

Phe Ala Trp Trp Thr Arg Met Arg Val Met Thr Ser Leu Xaa Trp Lys 355 360 365

Arg Thr Arg Leu Met Met Pro Ser Glu Asp Ser Ser Ile Ser His Xaa 370 375 380

<210> 45 <211> 1077 <212> DNA <213> Pseudomonas putic	la	
<220> <221> ČDS <222> (1)(1074) <223> AAK49778		
<pre><400> 45 atg tca act gtc ttt ccc Met Ser Thr Val Phe Pro 1 5</pre>		
acc tcc cgg ttc gat gas Thr Ser Arg Phe Asp Glu 20	a ccg ctg gca ctg go 1 Pro Leu Ala Leu Al 25	cc tgt ggc cgt tca ctg 96 la Cys Gly Arg Ser Leu 30
gcc agt tac gaa ctg gtc Ala Ser Tyr Glu Leu Vai 35		
gcg agc aac gcc gtg ct Ala Ser Asn Ala Val Let 50		
gcc gct ggc tac cat gc Ala Ala Gly Tyr His Al 65 7	a Ala Thr Asp Arg L	
agc tgc atc ggc ccc gg. Ser Cys Ile Gly Pro Gl 85		
gtc agc ctg aac aac ct Val Ser Leu Asn Asn Le 100		
		gc gcc gag ttc ccg gta 384 Bly Ala Glu Phe Pro Val 125
		ca cgg ctg gcc gac cgc 432 lla Arg Leu Ala Asp Arg 140
	p Ala Ala Ile Val G	gc ggt agc ctg ggt ggc 480 Hy Gly Ser Leu Gly Gly .55 160



									•	.,,_						
	g cag															528
	gtc Val															576
	c aac e Asn															624
	a ggc g Gly 210	_									_	_		_	_	672
	g gca u Ala 5															720
	t gaa y Glu				_						_			_	•	768
	c aca r Thr		_	_			_		_		_	_				816
	g agt g Ser															864
_	a ctg a Leu 290	_			_	_		_					_	_	-	912
	c acc a Thr 5															960
	g act o Thr						_			_	_	_		_	_	1008
	t ggc p Gly								Pro							1056
	g gca g Ala		Cys													1077

<210> 46

<211> 358

<212> PRT

<213> Pseudomonas putida

<400> 46

Met Ser Thr Val Phe Pro Glu Asp Ser Val Gly Leu Val Val Arg Gln 1 5 10 15

Thr Ser Arg Phe Asp Glu Pro Leu Ala Leu Ala Cys Gly Arg Ser Leu

72/92

30



Ala Ser Tyr Glu Leu Val Tyr Glu Thr Tyr Gly Thr Leu Asn Ala Ser
35 40 45

25

Ala Ser Asn Ala Val Leu Ile Cys His Ala Leu Ser Gly His His His 50 55 60

Ala Ala Gly Tyr His Ala Ala Thr Asp Arg Lys Pro Gly Trp Trp Asp 65 70 75 80

Ser Cys Ile Gly Pro Gly Lys Pro Ile Asp Thr Asn Arg Phe Phe Val 85 90 95

Val Ser Leu Asn Asn Leu Gly Gly Cys Asn Gly Ser Thr Gly Pro Ser

Ser Val Asn Pro Ala Thr Gly Lys Pro Tyr Gly Ala Glu Phe Pro Val 115 120 125

Leu Thr Val Glu Asp Trp Val His Ser Gln Ala Arg Leu Ala Asp Arg 130 135 140

Leu Gly Ile Gln Gln Trp Ala Ala Ile Val Gly Gly Ser Leu Gly Gly 145 150 155 160

Met Gln Ala Leu Gln Trp Thr Met Thr Tyr Pro Glu Arg Val Arg His
165 170 175

Cys Val Asp Ile Ala Ser Ala Pro Lys Leu Ser Ala Gln Asn Ile Ala 180 185 190

Phe Asn Glu Val Ala Arg Gln Ala Ile Leu Thr Asp Pro Glu Tyr Arg 195 200 205

Arg Gly Ser Phe Pro Gly Pro Gly Val Ile Pro Lys Arg Gly Leu Met 210 220

Leu Ala Arg Met Val Gly His Ile Thr Tyr Leu Ser Asp Asp Ser Met 225 230 235 240

Gly Glu Lys Phe Gly Arg Glu Leu Lys Ala Thr Ser Ser Thr Thr Thr 245 250 255

Ser Thr Ala Ser Ser Ser Arg Ser Lys Ala Thr Cys Ala Ile Arg Ala 260 265 270

Arg Ser Phe Pro Ala Val Ser Thr Pro Thr Pro Thr Leu Met Thr Lys 275 280 285

Ala Leu Asp Tyr Phe Asp Pro Ala Ala Thr His Gly Gly Asp Leu Ala 290 295 300

Ala Thr Leu Ala His Val Thr Ala Asp Tyr Cys Ile Cys Arg Ser Pro 305 310 315 320

Pro Thr Ala Leu Leu Ser Gly Pro Phe Ala Arg Asp Arg Arg Ala 325 330 335

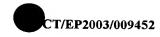
Asp Gly Arg Ala Gln Glu Arg Leu Leu Pro Gly Asp Arg Phe Ala Leu 340 345 350

Arg Ala Arg Cys Ile Ser

:210>	47	
:211>	52	
:212>	DNA	
:213>	Künstliche Sequenz	
<220>		
:223>	Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer	
<400>		
ccggg	atcc gctagcggcg cgccggccgg cccggtgtga aataccgcac ag	52
:210>	4.8	
<211>		
<212>		
<213>	Künstliche Sequenz	
	-	
<220>		
:223>	Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer	
<400>		
ccaga	ctcg agcggccgcg gccggccttt aaattgaaga cgaaagggcc tcg	53
<210>	49	
<211>	47	
<212>	DNA	
<213>	Künstliche Sequenz	
<220>	- 1 11 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1 1	
<223>	Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer	
<400>	49	
	taga cccggggatc cgctagcggg ctgctaaagg aagcgga	47
J J		
<210>	50	
<211>		
<212>		
<213>	Künstliche Sequenz	
<220>		
	Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer	
1000	Pobonicianing and numberionen boddometron primor	
<400>	50	
gagagg	gegeg eegetagegt gggegaagaa etecagea	38
<210>		
<211><212>		
	Künstliche Sequenz	
~ 2 . 2 . 7	Authorizatione bequenz	
<220>		
<223>	Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer	
<400>		
gagag	ggcgg ccgcgcaaag tcccgcttcg tgaa	34



```
<210> 52
<211> 34
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 52
gagagggcgg ccgctcaagt cggtcaagcc acqc
                                                                    34
<210> 53
<211> 140
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 53
tcgaatttaa atctcgagag gcctgacgtc gggcccggta ccacgcgtca tatgactagt 60
teggaeetag ggatategte gacategatg etettetgeg ttaattaaca attgggatee 120
tctagacccg ggatttaaat
<210> 54
<211> 140
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 54
gatcatttaa atcccgggtc tagaggatcc caattgttaa ttaacgcaga agagcatcga 60
tgtcgacgat atccctaggt ccgaactagt catatgacgc gtggtaccgg gcccgacgtc 120
aggcctctcg agatttaaat
                                                                    140
<210> 55
<211> 33
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 55
gagagcggcc gccgatcctt tttaacccat cac
                                                                    33
<210> 56
<211> 32
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 56
aggagcggcc gccatcggca ttttcttttg cg
                                                                   32
```



```
<210> 57
<211> 5091
<212> DNA
```

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid

<400> 57

gccgcgactg ccttcgcgaa gccttgcccc gcggaaattt cctccaccga gttcgtgcac 60 acccctatgc caagcttett teaccetaaa ttegagagat tggattetta cegtggaaat 120 tettegeaaa aategteece tgategeect tgegaegttg gegteggtge egetggttge 180 gcttggcttg accgacttga tcagcggccg ctcgatttaa atctcgagag gcctgacgtc 240 gggcccggta ccacgcgtca tatgactagt tcggacctag ggatatcgtc gacatcgatg 300 ctcttctgcg ttaattaaca attgggatcc tctagacccg ggatttaaat cgctagcggg 360 ctgctaaagg aagcggaaca cgtagaaagc cagtccgcag aaacggtgct gaccccggat 420 gaatgtcagc tactgggcta tctggacaag ggaaaacgca agcgcaaaga gaaagcaggt 480 agettgeagt gggettaeat ggegataget agaetgggeg gttttatgga cageaagega 540 accggaattg ccagctgggg cgccctctgg taaggttggg aagccctgca aagtaaactg 600 gatggctttc ttgccgccaa ggatctgatg gcgcagggga tcaagatctg atcaagagac 660 aggatgagga tcgtttcgca tgattgaaca agatggattg cacgcaggtt ctccggccgc 720 ttgggtggag aggctattcg gctatgactg ggcacaacag acaatcggct gctctgatgc 780 cgccgtgttc cggctgtcag cgcaggggcg cccggttctt tttgtcaaga ccgacctgtc 840 cggtgccctg aatgaactgc aggacgaggc agcgcggcta tcgtggctgg ccacgacggg 900 cgttccttgc gcagctgtgc tcgacgttgt cactgaagcg ggaagggact ggctgctatt 960 gggcgaagtg ccggggcagg atctcctgtc atctcacctt gctcctgccg agaaagtatc 1020 catcatggct gatgcaatgc ggcggctgca tacgcttgat ccggctacct gcccattcga 1080 ccaccaagcg aaacatcgca tcgagcgagc acgtactcgg atggaagccg gtcttgtcga 1140 tcaggatgat ctggacgaag agcatcaggg gctcgcgcca gccgaactgt tcgccaggct 1200 caaggcgcgc atgcccgacg gcgaggatct cgtcgtgacc catggcgatg cctgcttgcc 1260 gaatatcatg gtggaaaatg gccgcttttc tggattcatc gactgtggcc ggctgggtgt 1320 ggcggaccgc tatcaggaca tagcgttggc tacccgtgat attgctgaag agcttggcgg 1380 cgaatgggct gaccgcttcc tcgtgcttta cggtatcgcc gctcccgatt cgcagcgcat 1440 egeettetat egeettettg aegagttett etgageggga etetggggtt egaaatgace 1500 gaccaagcga cgcccaacct gccatcacga gatttcgatt ccaccgccgc cttctatgaa 1560 aggttgggct tcggaatcgt tttccgggac gccggctgga tgatcctcca gcgcggggat 1620 etcatgctgg agttettege ccaegetage ggegegeegg ceggeeeggt gtgaaatace 1680 gcacagatgc gtaaggagaa aataccgcat caggcgctct tccgcttcct cgctcactga 1740 ctcgctgcgc tcggtcgttc ggctgcggcg agcggtatca gctcactcaa aggcggtaat 1800 acggttatcc acagaatcag gggataacgc aggaaagaac atgtgagcaa aaggccagca 1860 aaaggccagg aaccgtaaaa aggccgcgtt gctggcgttt ttccataggc tccgccccc 1920 tgacgagcat cacaaaaatc gacgctcaag tcagaggtgg cgaaacccga caggactata 1980 aagataccag gegttteece etggaagete eetegtgege teteetgtte egaccetgee 2040 gettacegga tacetgteeg cettteteec ttegggaage gtggegettt etcatagete 2100 acgctgtagg tatctcagtt cggtgtaggt cgttcgctcc aagctgggct gtgtgcacga 2160 acccccegtt cagecegace getgegeett atceggtaac tategtettg agtecaacce 2220 ggtaagacac gacttatcgc cactggcagc agccactggt aacaggatta gcagagcgag 2280 gtatgtaggc ggtgctacag agttcttgaa gtggtggcct aactacggct acactagaag 2340 gacagtattt ggtatctgcg ctctgctgaa gccagttacc ttcggaaaaa gagttggtag 2400 ctcttgatcc ggcaaacaaa ccaccgctgg tagcggtggt ttttttgttt gcaagcagca 2460 gattacgcgc agaaaaaaag gatctcaaga agatcctttg atcttttcta cggggtctga 2520 cgctcagtgg aacgaaaact cacgttaagg gattttggtc atgagattat caaaaaggat 2580 cttcacctag atccttttaa aggccggccg cggccgcgca aagtcccgct tcgtgaaaat 2640 tttcgtgccg cgtgattttc cgccaaaaac tttaacgaac gttcgttata atggtgtcat 2700 gaccttcacg acgaagtact aaaattggcc cgaatcatca gctatggatc tctctgatgt 2760 cgcgctggag tccgacgcgc tcgatgctgc cgtcgattta aaaacggtga tcggattttt 2820 ccgagetete gatacgaegg aegegeeage ateaegagae tgggeeagtg ccgegagega 2880 cctagaaact ctcgtggcgg atcttgagga gctggctgac gagctgcgtg ctcggccagc 2940 gccaggagga cgcacagtag tggaggatgc aatcagttgc gcctactgcg gtggcctgat 3000 tecteceegg cetgaceege gaggacggeg egeaaaatat tgeteagatg egtgtegtge 3060 cgcagccagc cgcgagcgcg ccaacaaacg ccacgccgag gagctggagg cggctaggtc 3120 gcaaatggcg ctggaagtgc gtcccccgag cgaaattttg gccatggtcg tcacagagct 3180



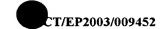
```
ggaagcggca gcgagaatta tcgcgatcgt ggcggtgccc gcaggcatga caaacatcgt 3240
aaatgeegeg tttegtgtge egtggeegee caggaegtgt cagegeegee accacetgea 3300
ccgaatcggc agcagcgtcg cgcgtcgaaa aagcgcacag gcggcaagaa gcgataagct 3360
gcacgaatac ctgaaaaatg ttgaacgccc cgtgagcggt aactcacagg gcgtcggcta 3420
acccccagte caaacctggg agaaagcget caaaaatgac tetagcggat teacgagaca 3480
ttgacacacc ggcctggaaa ttttccgctg atctgttcga cacccatccc gagctcgcgc 3540
tgcgatcacg tggctggacg agcgaagacc gccgcgaatt cctcgctcac ctgggcagag 3600
aaaatttcca gggcagcaag acccgcgact tcgccagcgc ttggatcaaa gacccggaca 3660
cggagaaaca cagccgaagt tataccgagt tggttcaaaa tcgcttgccc ggtgccagta 3720
tgttgctctg acgcacgcgc agcacgcagc cgtgcttgtc ctggacattg atgtgccgag 3780
ccaccaggcc ggcgggaaaa tcgagcacgt aaaccccgag gtctacgcga ttttggagcg 3840
ctgggcacgc ctggaaaaag cgccagcttg gatcggcgtg aatccactga gcgggaaatg 3900
ccagctcatc tggctcattg atccggtgta tgccgcagca ggcatgagca gcccgaatat 3960
gegeetgetg getgeaacga eegaggaaat gaceegegtt tteggegetg accaggettt 4020
ttcacatagg ctgagccgtg gccactgcac tctccgacga tcccagccgt accgctggca 4080
tgcccagcac aatcgcgtgg atcgcctagc tgatcttatg gaggttgctc gcatgatctc 4140
aggcacagaa aaacctaaaa aacgctatga gcaggagttt tctagcggac gggcacgtat 4200
cgaagcggca agaaaagcca ctgcggaagc aaaagcactt gccacgcttg aagcaagcct 4260
gccgagcgcc gctgaagcgt ctggagagct gatcgacggc gtccgtgtcc tctggactgc 4320
tccagggcgt gccgccgtg atgagacggc ttttcgccac gctttgactg tgggatacca 4380
gttaaaagcg gctggtgagc gcctaaaaga caccaagggt catcgagcct acgagcgtgc 4440
ctacaccgtc gctcaggcgg tcggaggagg ccgtgagcct gatctgccgc cggactgtga 4500
ccgccagacg gattggccgc gacgtgtgcg cggctacgtc gctaaaggcc agccagtcgt 4560
ccctgctcgt cagacagaga cgcagagcca gccgaggcga aaagctctgg ccactatggg 4620
aagacgtggc ggtaaaaagg ccgcagaacg ctggaaagac ccaaacagtg agtacgcccg 4680
agcacagcga gaaaaactag ctaagtccag tcaacgacaa gctaggaaag ctaaaggaaa 4740
tcgcttgacc attgcaggtt ggtttatgac tgttgaggga gagactggct cgtggccgac 4800
aatcaatgaa gctatgtctg aatttagcgt gtcacgtcag accgtgaata gagcacttaa 4860
ggtctgcggg cattgaactt ccacgaggac gccgaaagct tcccagtaaa tgtgccatct 4920
cgtaggcaga aaacggttcc cccgtagggt ctctctttg gcctcctttc taggtcgggc 4980
tgattgctct tgaagctctc taggggggct cacaccatag gcagataacg ttccccaccg 5040
gctcgcctcg taagcgcaca aggactgctc ccaaagatct tcaaagccac t
```

```
<210> 58
<211> 4323
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<220>
```

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid

<400> 58 tototoagog tatggttgtc gootgagotg tagttgcott catcgatgaa otgotgtaca 60 ttttgatacg tttttccgtc accgtcaaag attgatttat aatcctctac accgttgatg 120 ttcaaagagc tgtctgatgc tgatacgtta acttgtgcag ttgtcagtgt ttgtttgccg 180 taatgtttac cggagaaatc agtgtagaat aaacggattt ttccgtcaga tgtaaatgtg 240 gctgaacctg accattcttg tgtttggtct tttaggatag aatcatttgc atcgaatttg 300 togotgtott taaagacgcg gocagcgttt ttocagctgt caatagaagt ttogocgact 360 ttttgataga acatgtaaat cgatgtgtca tccgcatttt taggatctcc ggctaatgca 420 aagacgatgt ggtagccgtg atagtttgcg acagtgccgt cagcgttttg taatggccag 480 ctgtcccaaa cgtccaggcc ttttgcagaa gagatatttt taattgtgga cgaatcaaat 540 tcagaaactt gatatttttc atttttttgc tgttcaggga tttgcagcat atcatggcgt 600 gtaatatggg aaatgeegta tgttteetta tatggetttt ggttegttte tttegeaaac 660 gettgagttg egeeteetge eageagtgeg gtagtaaagg ttaataetgt tgettgtttt 720 gcaaactttt tgatgttcat cgttcatgtc tcctttttta tgtactgtgt tagcggtctg 780 cttcttccag ccctcctgtt tgaagatggc aagttagtta cgcacaataa aaaaagacct 840 aaaatatgta aggggtgacg ccaaagtata cactttgccc tttacacatt ttaggtcttg 900 cctgctttat cagtaacaaa cccgcgcgat ttacttttcg acctcattct attagactct 960 cgtttggatt gcaactggtc tattttcctc ttttgtttga tagaaaatca taaaaggatt 1020 tgcagactac gggcctaaag aactaaaaaa tctatctgtt tcttttcatt ctctgtattt 1080 tttatagttt ctgttgcatg ggcataaagt tgccttttta atcacaattc agaaaatatc 1140





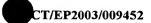
			11132			
ataatatctc	atttcactaa	ataatagtga	acggcaggta	tatgtgatgg	gttaaaaagg	1200
atcggcggcc	gctcgattta	aatctcgaga	ggcctgacgt	cgggcccggt	accacgcgtc	1260
atatgactag	ttcggaccta	gggatatcgt	cgacatcgat	gctcttctgc	qttaattaac	1320
aattgggatc	ctctagaccc	gggatttaaa	tcgctagcgg	gctgctaaag	gaagcggaac	1380
acgtagaaag	ccagtccgca	gaaacggtgc	tgacccgga	tgaatgtcag	ctactgggct	1440
atctggacaa	gggaaaacgc	aagcgcaaag	agaaagcagg	tagcttgcag	tgggcttaca	1500
tggcgatagc	tagactgggc	ggttttatgg	acagcaagcg	aaccggaatt	gccagctggg	1560
gcgccctctg	gtaaggttgg	gaagccctgc	aaagtaaact	ggatggcttt	cttgccgcca	1620
aggatctgat	ggcgcagggg	atcaagatct	gatcaagaga	caggatgagg	atcatttcac	1680
atgattgaac	aagatggatt	gcacgcaggt	tctccggccg	cttgggtgga	gaggetatte	1740
ggctatgact	gggcacaaca	gacaatcggc	tgctctgatg	ccgccgtgtt	ccqqctqtca	1800
gcgcaggggc	gcccggttct	ttttgtcaag	accgacctgt	ccggtgccct	gaatgaactg	1860
caggacgagg	cagcgcggct	atcgtggctg	gccacgacgg	gcgttccttg	cacaactata	1920
ctcgacgttg	tcactgaagc	gggaagggac	tggctgctat	tgggcgaagt	accadadcad	1980
gatctcctgt	catctcacct	tgctcctgcc	gagaaagtat	ccatcatggc	tgatgcaatg	2040
cggcggctgc	atacgcttga	teeggetace	tgcccattcg	accaccaage	gaaacatcgc	2100
atcgagcgag	cacgtactcg	gatggaagcc	ggtcttgtcg	atcaggatga	tctqqacqaa	2160
gagcatcagg	ggctcgcgcc	agccgaactg	ttcgccaggc	tcaaggcgcg	catacccac	2220
ggcgaggatc	tcgtcgtgac	ccatggcgat	gcctgcttgc	cgaatatcat	ggtggaaaat	2280
ggccgctttt	ctggattcat	cgactgtggc	cggctgggtg	tggcggaccg	ctatcaggac	2340
atagcgttgg	ctacccgtga	tattgctgaa	gagettggeg	gcgaatgggc	tgaccgcttc	2400
ctcgtgcttt	acggtatcgc	cgctcccgat	tcgcagcgca	tcgccttcta	tcgccttctt	2460
gacgagttct	tctgagcggg	actctggggt	tcgaaatgac	cgaccaagcg	acgcccaacc	2520
tgccatcacg	agatttcgat	tccaccgccg	ccttctatga	aaggttgggc	ttcggaatcg	2580
ttttccggga	cgccggctgg	atgatectee	agcgcgggga	tctcatgctg	gagttetteg	2640
cccacgctag	cggcgcgccg	gccggcccgg	tgtgaaatac	cgcacagatg	cgtaaggaga	2700
aaataccgca	tcaggcgctc	ttccgcttcc	tcgctcactg	actcgctgcg	ctcggtcgtt	2760
cggctgcggc	gagcggtatc	agctcactca	aaggcggtaa	tacggttatc	cacagaatca	2820
ggggataacg	caggaaagaa	catgtgagca	aaaggccagc	aaaaggccag	gaaccgtaaa	2880
aaggccgcgt	tgctggcgtt	tttccatagg	ctccgccccc	ctgacgagca	tcacaaaaat	2940
cgacgctcaa	gtcagaggtg	gcgaaacccg	acaggactat	aaagatacca	ggcgtttccc	3000
cctggaagct	ccctcgtgcg	ctctcctgtt	ccgaccctgc	cgcttaccgg	atacctgtcc	3060
gcctttctcc	cttcgggaag	cgtggcgctt	tctcatagct	cacgctgtag	gtatctcagt	3120
tcggtgtagg	tegttegete	caagctgggc	tgtgtgcacg	aaccccccgt	tcagcccgac	3180
cgctgcgcct	tatccggtaa	ctatcgtctt	gagtccaacc	cggtaagaca	cgacttatcg	3240
ccactggcag	cagccactgg	taacaggatt	agcagagcga	ggtatgtagg	cggtgctaca	3300
gagttcttga	agtggtggcc	taactacggc	tacactagaa	ggacagtatt	tggtatctgc	3360
gctctgctga	agccagttac	cttcggaaaa	agagttggta	gctcttgatc	cggcaaacaa	3420
accaccgctg	gtagcggtgg	tttttttgtt	tgcaagcagc	agattacgcg	cagaaaaaaa	3480
ggateteaag	aagatccttt	gatcttttct	acggggtctg	acgctcagtg	gaacgaaaac	3540
tcacgttaag	ggattttggt	catgagatta	tcaaaaagga	tcttcaccta	gatcctttta	3600
aaggeeggee	geggeegeea	teggeatttt	cttttgcgtt	tttatttgtt	aactgttaat	3660
tgteettgtt	caaggatget	gtctttgaca	acagatgttt	tettgeettt	gatgttcagc	3720
aggaageteg	gcgcaaacgt	tgattgtttg	tctgcgtaga	atcctctgtt	tgtcatatag	3780
cttgtaatea	cgacattgtt	teettteget	tgaggtacag	cgaagtgtga	gtaagtaaag	3840
tatagaaaaa	thoses	acceatttt	aacacaaggc	cagttttgtt	cagcggcttg	3900
catgggccag	tastttt	agaaacataa	ccaagcatgt	aaatatcgtt	agacgtaatg	3960
ttaaacacct	togoggatta	reegegggag	tcagtgaaca	ggtaccattt	gccgttcatt	4020
atcactttt	tanatatata	adtttCatCt	gttactgtgt	cagacgcaat	cagcggtttc	4080
actorcoo	taggigigia	accategett	agctcaatca	taccgagage	geegettget	4140
gatgtgcttt	taggettet	taatttet	agaagttttt	gactttcttg	acggaagaat	4200
tracttrees	totttaatta	asstastas	aataaagatt	cttcgccttg	gragecatet	4260
gga	cgcrcgccc	aaatactaag	tatttgtggc	CECEATCEEC	Lacgragrga	
⊐ ⊐∽						4323

```
<210> 59
```

<211> 35 <212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR Primer



<400> 59 gagagagaga cgcgtcccag tggctgagac gcatc	35
<210> 60 <211> 34 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz	
<220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR Primer	
<400> 60 ctctctctgt cgacgaattc aatcttacgg cctg	34
<210> 61 <211> 5860 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz	
<220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid	
<400> 61 cccggtacca cgcgtcccag tggctgagac gcatccgcta aagccccagg aaccctgtgc	60
agaaagaaaa cactcctctg gctaggtaga cacagtttat aaaggtagag ttgagcgggt	120
aactgtcagc acgtagatcg aaaggtgcac aaaggtggcc ctggtcgtac agaaatatgg	180
cggttcctcg cttgagagtg cggaacgcat tagaaacgtc gctgaacgga tcgttgccac	240
caagaaggct ggaaatgatg tcgtggttgt ctgctccgca atgggagaca ccacggatga	300
acttctagaa cttgcagcgg cagtgaatcc cgttccgcca gctcgtgaaa tggatatgct	360
cctgactgct ggtgagcgta tttctaacgc tctcgtcgcc atggctattg agtcccttgg	420
cgcagaagcc caatctttca cgggctctca ggctggtgtg ctcaccaccg agcgccacgg	480
aaacgcacgc attgttgatg tcactccagg tcgtgtgcgt gaagcactcg atgagggcaa	540
gatctgcatt gttgctggtt tccagggtgt taataaagaa acccgcgatg tcaccacgtt	600
gggtcgtggt ggttctgaca ccactgcagt tgcgttggca gctgctttga acgctgatgt	660
gtgtgagatt tactcggacg ttgacggtgt gtataccgct gacccgcgca tcgttcctaa	720
tgcacagaag ctggaaaagc tcagcttcga agaaatgctg gaacttgctg ctgttggctc	780
caagattttg gtgctgcgca gtgttgaata cgctcgtgca ttcaatgtgc cacttcgcgt	840
acgctcgtct tatagtaatg atcccggcac tttgattgcc ggctctatgg aggatattcc	900
tgtggaagaa gcagtcctta ccggtgtcgc aaccgacaag tccgaagcca aagtaaccgt	960
tetgggtatt teegataage caggegagge tgegaaggtt tteegtgegt tggetgatge	1020
agaaatcaac attgacatgg ttctgcagaa cgtctcttct gtagaagacg gcaccaccga	1080
catcaccttc acctgccctc gttccgacgg ccgccgcgcg atggagatct tgaagaagct	1140



tcaggttcag	ggcaactgga	ccaatgtgct	ttacgacgac	caggtcggca	aagtctccct	1200
cgtgggtgct	ggcatgaagt	ctcacccagg	tgttaccgca	gagttcatgg	aagctctgcg	1260
cgatgtcaac	gtgaacatcg	aattgatttc	cacctctgag	attcgtattt	ccgtgctgat	1320
ccgtgaagat	gatctggatg	ctgctgcacg	tgcattgcat	gagcagttcc	agctgggcgg	1380
cgaagacgaa	gccgtcgttt	atgcaggcac	cggacgctaa	agttttaaag	gagtagtttt	1440
acaatgacca	ccatcgcagt	tgttggtgca	accggccagg	tcggccaggt	tatgcgcacc	1500
cttttggaag	agcgcaattt	cccagctgac	actgttcgtt	tctttgcttc	cccacgttcc	1560
gcaggccgta	agattgaatt	cgtcgacatc	gatgetette	tgcgttaatt	aacaattggg	1620
atcctctaga	cccgggattt	aaatcgctag	cgggctgcta	aaggaagcgg	aacacgtaga	1680
aagccagtcc	gcagaaacgg	tgctgacccc	ggatgaatgt	cagctactgg	gctatctgga	1740
caagggaaaa	cgcaagcgca	aagagaaagc	aggtagcttg	cagtgggctt	acatggcgat	1800
agctagactg	ggcggtttta	tggacagcaa	gcgaaccgga	attgccagct	ggggcgccct	1860
ctggtaaggt	tgggaagccc	tgcaaagtaa	actggatggc	tttettgeeg	ccaaggatct	1920
gatggcgcag	gggatcaaga	tctgatcaag	agacaggatg	aggatcgttt	cgcatgattg	1980
aacaagatgg	attgcacgca	ggtteteegg	ccgcttgggt	ggagaggeta	ttcggctatg	2040
actgggcaca	acagacaatc	ggctgctctg	atgccgccgt	gttccggctg	tcagcgcagg	2100
ggcgcccggt	tetttttgte	aagaccgacc	tgtccggtgc	cctgaatgaa	ctgcaggacg	2160
aggcagcgcg	gctatcgtgg	ctggccacga	cgggcgttcc	ţtgcgcagct	gtgctcgacg	2220
ttgtcactga	agcgggaagg	gactggctgc	tattgggcga	agtgccgggg	caggatetee	2280
tgtcatctca	ccttgctcct	gccgagaaag	tatccatcat	ggctgatgca	atgcggcggc	2340
tgcatacgct	tgatccggct	acctgcccat	tcgaccacca	agcgaaacat	cgcatcgagc	2400
gagcacgtac	tcggatggaa	gccggtcttg	tcgatcagga	tgatctggac	gaagagcatc	2460
aggggetege	gccagccgaa	ctgttcgcca	ggctcaaggc	gcgcatgccc	gacggcgagg	2520
atctcgtcgt	gacccatgġc	gatgcctgct	tgccgaatat	catggtggaa	aatggccgct	2580
tttctggatt	catcgactgt	ggccggctgg	gtgtggcgga	ccgctatcag	gacatagcgt	2640
tggctacccg	tgatattgct	gaagagcttg	gcggcgaatg	ggctgaccgc	ttcctcgtgc	2700
tttacggtat	cgccgctccc	gattcgcagc	gcatcgcctt	ctatcgcctt	cttgacgagt	2760
tcttctgagc	gggactctgg	ggttcgaaat	gaccgaccaa	gcgacgccca	acctgccatc	2820
acgagatttc	gattccaccg	ccgccttcta	tgaaaggttg	ggcttcggaa	tegtttteeg	2880
ggacgccggc	tggatgatcc	tccagcgcgg	ggateteatg	ctggagttct	tcgcccacgc	2940
tageggegeg	ccggccggcc	cggtgtgaaa	taccgcacag	atgcgtaagg	agaaaatacc	3000



gcatcaggcg	ctcttccgct	tectegetea	ctgactcgct	gcgctcggtc	gttcggctgc	3060
ggcgagcggt	atcagctcac	tcaaaggcgg	taatacggtt	atccacagaa	tcaggggata	3120
acgcaggaaa	gaacatgtga	gcaaaaggcc	agcaaaaggc	caggaaccgt	aaaaaggccg	3180
cgttgctggc	gtttttccat	aggctccgcc	cccctgacga	gcatcacaaa	aatcgacgct	3240
caagtcagag	gtggcgaaac	ccgacaggac	tataaagata	ccaggcgttt	ccccctggaa	3300
gctccctcgt	gcgctctcct	gttccgaccc	tgccgcttac	cggatacctg	teegeettte	3360
tcccttcggg	aagcgtggcg	ctttctcata	gctcacgctg	taggtatctc	agttcggtgt	3420
aggtcgttcg	ctccaagctg	ggctgtgtgc	acgaaccccc	cgttcagccc	gaccgctgcg	3480
ccttatccgg	taactatcgt	cttgagtcca	acccggtaag	acacgactta	tcgccactgg	3540
cagcagccac	tggtaacagg	attagcagag	cgaggtatgt	aggcggtgct	acagagttct	3600
tgaagtggtg	gcctaactac	ggctacacta	gaaggacagt	atttggtatc	tgcgctctgc	3660
tgaagccagt	taccttcgga	aaaagagttg	gtagctcttg	atccggcaaa	caaaccaccg	3720
ctggtagcgg	tggtttttt	gtttgcaagc	agcagattac	gcgcagaaaa	aaaggatctc	3780
aagaagatcc	tttgatcttt	tctacggggt	ctgacgctca	gtggaacgaa	aactcacgtt	3840
aagggatttt	ggtcatgaga	ttatcaaaaa	ggatcttcac	ctagatcctt	ttaaaggccg	3900
gccgcggccg	ccatcggcat	tttcttttgc	gtttttattt	gttaactgtt	aattgtcctt	3960
gttcaaggat	gctgtctttg	acaacagatg	ttttcttgcc	tttgatgttc	agcaggaagc	4020
teggegeaaa	cgttgattgt	ttgtctgcgt	agaatcctct	gtttgtcata	tagcttgtaa	4080
tcacgacatt	gtttcctttc	gcttgaggta	cagcgaagtg	tgagtaagta	aaggttacat	4140
cgttaggatc	aagatccatt	tttaacacaa	ggccagtttt	gttcagcggc	ttgtatgggc	4200
cagttaaaga	attagaaaca	taaccaagca	tgtaaatatc	gttagacgta	atgccgtcaa	4260
tcgtcatttt	tgatccgcgg	gagtcagtga	acaggtacca	tttgccgttc	attttaaaga	4320
cgttcgcgcg	ttcaatttca	tctgttactg	tgttagatgc	aatcagcggt	ttcatcactt	4380
ttttcagtgt	gtaatcatcg	tttagctcaa	tcataccgag	agcgccgttt	gctaactcag	4440
ccgtgcgttt	tttatcgctt	tgcagaagtt	tttgactttc	ttgacggaag	aatgatgtgc	4500
ttttgccata	gtatgctttg	ttaaataaag	attcttcgcc	ttggtagcca	tcttcagttc	4560
cagtgtttgc	ttcaaatact	aagtatttgt	ggcctttatc	ttctacgtag	tgaggatctc	4620
tcagcgtatg	gttgtcgcct	gagctgtagt	tgccttcatc	gatgaactgc	tgtacatttt	4680
gatacgtttt	tccgtcaccg	tcaaagattg	atttataatc	ctctacaccg	ttgatgttca	4740
aagagctgtc	tgatgctgat	acgttaactt	gtgcagttgt	cagtgtttgt	ttgccgtaat	4800
gtttaccgga	gaaatcagtg	tagaataaac	ggattttcc	gtcagatgta	aatgtggctg	4860
aacctgacca	ttcttgtgtt	tggtctttta	ggatagaatc	atttgcatcg	aatttgtcgc	4920



tgtctttaaa gacgcggcca gcgtttttcc agctgtcaat agaagtttcg cc	gacttttt 4980
gatagaacat gtaaatcgat gtgtcatccg catttttagg atctccggct aa	itgcaaaga 5040
cgatgtggta gccgtgatag tttgcgacag tgccgtcagc gttttgtaat gg	gccagctgt 5100
cccaaacgtc caggcctttt gcagaagaga tatttttaat tgtggacgaa to	caaattcag 5160
aaacttgata tttttcattt ttttgctgtt cagggatttg cagcatatca tg	ggcgtgtaa 5220
tatgggaaat geegtatgtt teettatatg gettttggtt egtttettte ge	caaacgctt 5280
gagttgcgcc tcctgccagc agtgcggtag taaaggttaa tactgttgct tg	gttttgcaa 5340
actttttgat gttcatcgtt catgtctcct tttttatgta ctgtgttagc gg	gtetgette 5400
ttccagccct cctgtttgaa gatggcaagt tagttacgca caataaaaaa ag	gacctaaaa 5460
tatgtaaggg gtgacgccaa agtatacact ttgcccttta cacattttag gt	tettgeetg 5520
ctttatcagt aacaaacccg cgcgatttac ttttcgacct cattctatta ga	actctcgtt 5580
tggattgcaa ctggtctatt ttcctctttt gtttgataga aaatcataaa ag	ggatttgca 5640
gactacgggc ctaaagaact aaaaaatcta tctgtttctt ttcattctct gt	tattttta 5700
tagtttctgt tgcatgggca taaagttgcc tttttaatca caattcagaa aa	atatcataa 5760
tatctcattt cactaaataa tagtgaacgg caggtatatg tgatgggtta aa	aaaggatcg 5820
geggeegete gatttaaate tegagaggee tgaegteggg	5860
<210> 62 <211> 38 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR Primer	
<400> 62 cggcaccacc gacatcatet teacetgeee tegtteeg	38

<210> 63

<211> 38

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR Primer

<400> 63

cggaacgagg gcaggtgaag atgatgtcgg tggtgccg

<210> 64

<211> 1266

<212> DNA

<213> LysC Mutante

<220>



<	2	2	1	>	CDS

<222> (1)..(1266)

<223>

<400> 64							
gtg gcc ctg gt Val Ala Leu Va 1	al Val Gln 5	aaa tat Lys Tyr	ggc ggt Gly Gly 10	Ser Ser	Leu Glu	agt gcg Ser Ala 15	48
gaa cgc att ag Glu Arg Ile Ar 20	rg Asn Val	get gaa Ala Glu	Arg Ile	Val Ala	acc aag Thr Lys 30	aag gct Lys Ala	96
gga aat gat gt Gly Asn Asp Va 35							
gaa ctt cta ga Glu Leu Leu Gl 50							
gaa atg gat at Glu Met Asp Me 65	tg ctc ctg et Leu Leu 70	act gct Thr Ala	ggt gag Gly Glu	cgt att Arg Ile 75	tct aac Ser Asn	gct ctc Ala Leu 80	240
gtc gcc atg gc Val Ala Met Al							
ggc tct cag gc Gly Ser Gln Al 10							
att gtt gat gt Ile Val Asp Va 115							
aag atc tgc at Lys Ile Cys Il 130							
gat gtc acc ac Asp Val Thr Th 145							
ttg gca gct go Leu Ala Ala Al	ct ttg aac la Leu Asn 165	gct gat Ala Asp	gtg tgt Val Cys 170	gag att Glu Ile	tac tcg Tyr Ser	gac gtt Asp Val 175	528
gac ggt gtg ta Asp Gly Val Ty 18	at acc gct yr Thr Ala 80	gac ccg Asp Pro	cgc atc Arg Ile 185	gtt cct Val Pro	aat gca Asn Ala 190	cag aag Gln Lys	576
ctg gaa aag ct Leu Glu Lys Le 195							
tcc aag att tt Ser Lys Ile Le 210	tg gtg ctg eu Val Leu	cgc agt Arg Ser 215	gtt gaa Val Glu	tac gct Tyr Ala 220	cgt gca Arg Ala	ttc aat Phe Asn	672
gtg cca ctt co Val Pro Leu A	gc gta cgc rg Val Arg	tcg tct Ser Ser	tat agt Tyr Ser	aat gat Asn Asp	ccc ggc Pro Gly	act ttg Thr Leu	720

83/92

CT/EP2003/009452

					-				8.	192						
225					230					235					240	
								cct Pro								768
								gcc Ala 265								816
								aag Lys								864
								ctg Leu								912
								acc Thr								960
								ctt Leu	-	_	_					1008
								ggc Gly 345								1056
								acc Thr								1104
								ttg Leu								1152
								gat Asp								1200
								ggc Gly								1248
	_		gga Gly 420	-	taa											1266
<21 <21 <21 <21	1> 4 2> 1	65 421 PRT LysC	Muta	ante												
<40	0 >	65														
Val 1	Ala	Leu	Val	Val 5	Gln	Lys	Tyr	Gly	Gly 10	Ser	Ser	Leu	Glu	Ser 15	Ala	

Glu Arg Ile Arg Asn Val Ala Glu Arg Ile Val Ala Thr Lys Lys Ala

25

20

Gly Asn Asp Val Val Val Cys Ser Ala Met Gly Asp Thr Thr Asp
35 40 45

Glu Leu Leu Glu Leu Ala Ala Ala Val Asn Pro Val Pro Pro Ala Arg 50 55 60

Glu Met Asp Met Leu Leu Thr Ala Gly Glu Arg Ile Ser Asn Ala Leu 65 70 75 80

Val Ala Met Ala Ile Glu Ser Leu Gly Ala Glu Ala Gln Ser Phe Thr 85 90 95

Gly Ser Gln Ala Gly Val Leu Thr Thr Glu Arg His Gly Asn Ala Arg

Ile Val Asp Val Thr Pro Gly Arg Val Arg Glu Ala Leu Asp Glu Gly
115 120 125

Lys Ile Cys Ile Val Ala Gly Phe Gln Gly Val Asn Lys Glu Thr Arg 130 135 140

Asp Val Thr Thr Leu Gly Arg Gly Gly Ser Asp Thr Thr Ala Val Ala 145 150 155 160

Leu Ala Ala Ala Leu Asn Ala Asp Val Cys Glu Ile Tyr Ser Asp Val
165 170 175

Asp Gly Val Tyr Thr Ala Asp Pro Arg Ile Val Pro Asn Ala Gln Lys 180 185 190

Leu Glu Lys Leu Ser Phe Glu Glu Met Leu Glu Leu Ala Ala Val Gly
195 200 205

Ser Lys Ile Leu Val Leu Arg Ser Val Glu Tyr Ala Arg Ala Phe Asn 210 215 220

Val Pro Leu Arg Val Arg Ser Ser Tyr Ser Asn Asp Pro Gly Thr Leu 225 230 235 240

Ile Ala Gly Ser Met Glu Asp Ile Pro Val Glu Glu Ala Val Leu Thr 245 250 255

Gly Val Ala Thr Asp Lys Ser Glu Ala Lys Val Thr Val Leu Gly Ile 260 265 270



T/EP2003/009452 WO 2004/024932 85/92 Ser Asp Lys Pro Gly Glu Ala Ala Lys Val Phe Arg Ala Leu Ala Asp 275 280 Ala Glu Ile Asn Ile Asp Met Val Leu Gln Asn Val Ser Ser Val Glu 295 Asp Gly Thr Thr Asp Ile Ile Phe Thr Cys Pro Arg Ser Asp Gly Arg 305 310 315 Arg Ala Met Glu Ile Leu Lys Lys Leu Gln Val Gln Gly Asn Trp Thr 330 325 Asn Val Leu Tyr Asp Asp Gln Val Gly Lys Val Ser Leu Val Gly Ala 345 350 340 Gly Met Lys Ser His Pro Gly Val Thr Ala Glu Phe Met Glu Ala Leu 355 360 365 Arg Asp Val Asn Val Asn Ile Glu Leu Ile Ser Thr Ser Glu Ile Arg 370 375 380 Ile Ser Val Leu Ile Arg Glu Asp Asp Leu Asp Ala Ala Arg Ala 385 390 395 400 Leu His Glu Gln Phe Gln Leu Gly Gly Glu Asp Glu Ala Val Tyr 405 410 415 Ala Gly Thr Gly Arg 420 <210> 66 <211> 5860 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid <400> 66 cccggtacca cgcgtcccag tggctgagac gcatccgcta aagccccagg aaccctgtgc 60 agaaagaaaa cactcctctg gctaggtaga cacagtttat aaaggtagag ttgagcgggt 120

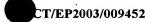
aactgtcagc acgtagatcg aaaggtgcac aaaggtggcc ctggtcgtac agaaatatgg 180 cggttcctcg cttgagagtg cggaacgcat tagaaacgtc gctgaacgga tcgttgccac 240 300 caagaagget ggaaatgatg tegtggttgt etgeteegea atgggagaea eeaeggatga acttetagaa ettgeagegg eagtgaatee egtteegeea getegtgaaa tggatatget 360 cctgactgct ggtgagcgta tttctaacgc tctcgtcgcc atggctattg agtcccttgg 420







tgcatacgct	tgatccggct	acctgcccat	tcgaccacca	agcgaaacat	cgcatcgagc	2400
gagcacgtac	tcggatggaa	gccggtcttg	tcgatcagga	tgatctggac	gaagagcatc	2460
aggggctcgc	gccagccgaa	ctgttcgcca	ggctcaaggc	gcgcatgccc	gacggcgagg	2520
atctcgtcgt	gacccatggc	gatgcctgct	tgccgaatat	catggtggaa	aatggccgct	2580
tttctggatt	catcgactgt	ggccggctgg	gtgtggcgga	ccgctatcag	gacatagcgt	2640
tggctacccg	tgatattgct	gaagagcttg	gcggcgaatg	ggctgaccgc	tteetegtge	2700
tttacggtat	cgccgctccc	gattcgcagc	gcatcgcctt	ctatcgcctt	cttgacgagt	2760
tcttctgagc	gggactctgg	ggttcgaaat	gaccgaccaa	gcgacgccca	acctgccatc	2820
acgagatttc	gattccaccg	ccgccttcta	tgaaaggttg	ggcttcggaa	tcgttttccg	2880
ggacgccggc	tggatgatcc	tccagcgcgg	ggatctcatg	ctggagttct	tcgcccacgc	2940
tagcggcgcg	ccggccggcc	cggtgtgaaa	taccgcacag	atgcgtaagg	agaaaatacc	3000
gcatcaggcg	ctcttccgct	tcctcgctca	ctgactcgct	gcgctcggtc	gttcggctgc	3060
ggcgagcggt	atcagctcac	tcaaaggcgg	taatacggtt	atccacagaa	tcaggggata	3120
acgcaggaaa	gaacatgtga	gcaaaaggcc	agcaaaaggc	caggaaccgt	aaaaaggccg	3180
cgttgctggc	gtttttccat	aggctccgcc	cccctgacga	gcatcacaaa	aatcgacgct	3240
caagtcagag	gtggcgaaac	ccgacaggac	tataaagata	ccaggcgttt	cccctggaa	3300
gctccctcgt	gcgctctcct	gttccgaccc	tgccgcttac	cggatacctg	tccgcctttc	3360
tecetteggg	aagcgtggcg	ctttctcata	gctcacgctg	taggtatctc	agttcggtgt	3420
aggtcgttcg	ctccaagctg	ggctgtgtgc	acgaaccccc	cgttcagccc	gaccgctgcg	3480
ccttatccgg	taactatcgt	cttgagtcca	acccggtaag	acacgactta	tcgccactgg	3540
cagcagccac	tggtaacagg	attagcagag	cgaggtatgt	aggcggtgct	acagagttct	3600
tgaagtggtg	gcctaactac	ggctacacta	gaaggacagt	atttggtatc	tgcgctctgc	3660
tgaagccagt	taccttcgga	aaaagagttg	gtagctcttg	atccggcaaa	caaaccaccg	3720
ctggtagcgg	tggtttttt	gtttgcaagc	agcagattac	gcgcagaaaa	aaaggatctc	3780
aagaagatcc	tttgatcttt	tctacggggt	ctgacgctca	gtggaacgaa	aactcacgtt	3840
aagggatttt	ggtcatgaga	ttatcaaaaa	ggatcttcac	ctagatcctt	ttaaaggccg	3900
gccgcggccg	ccatcggcat	tttcttttgc	gtttttattt	gttaactgtt	aattgtcctt	3960
gttcaaggat	gctgtctttg	acaacagatg	ttttcttgcc	tttgatgttc	agcaggaagc	4020
tcggcgcaaa	cgttgattgt	ttgtctgcgt	agaatcctct	gtttgtcata	tagcttgtaa	4080
tcacgacatt	gtttcctttc	gcttgaggta	cagcgaagtg	tgagtaagta	aaggttacat	4140
cgttaggatc	aagatccatt	tttaacacaa	ggccagtttt	gttcagcggc	ttgtatgggc	4200



			00/92			
cagttaaaga	attagaaaca	taaccaagca	tgtaaatatc	gttagacgta	atgccgtcaa	4260
tcgtcatttt	tgatccgcgg	gagtcagtga	acaggtacca	tttgccgttc	attttaaaga	4320
cgttcgcgcg	ttcaatttca	tctgttactg	tgttagatgc	aatcagcggt	ttcatcactt	4380
ttttcagtgt	gtaatcatcg	tttagctcaa	tcataccgag	agcgccgttt	gctaactcag	4440
ccgtgcgttt	tttatcgctt	tgcagaagtt	tttgactttc	ttgacggaag	aatgatgtgc	4500
ttttgccata	gtatgctttg	ttaaataaag	attcttcgcc	ttggtagcca	tcttcagttc	4560
cagtgtttgc	ttcaaatact	aagtatttgt	ggcctttatc	ttctacgtag	tgaggatctc	4620
tcagcgtatg	gttgtcgcct	gagctgtagt	tgccttcatc	gatgaactgc	tgtacatttt	4680
gatacgtttt	tccgtcaccg	tcaaagattg	atttataatc	ctctacaccg	ttgatgttca	4740
aagagetgte	tgatgctgat	acgttaactt	gtgcagttgt	cagtgtttgt	ttgccgtaat	4800
gtttaccgga	gaaatcagtg	tagaataaac	ggatttttcc	gtcagatgta	aatgtggctg	4860
aacctgacca	ttcttgtgtt	tggtctttta	ggatagaatc	atttgcatcg	aatttgtcgc	4920
tgtctttaaa	gacgcggcca	gcgtttttcc	agctgtcaat	agaagtttcg	ccgacttttt	4980
gatagaacat	gtaaatcgat	gtgtcatccg	catttttagg	atctccggct	aatgcaaaga	5040
cgatgtggta	gccgtgatag	tttgcgacag	tgccgtcagc	gttttgtaat	ggccagctgt	5100
cccaaacgtc	caggcctttt	gcagaagaga	tatttttaat	tgtggacgaa	tcaaattcag	5160
aaacttgata	tttttcattt	ttttgctgtt	cagggatttg	cagcatatca	tggcgtgtaa	5220
tatgggaaat	gccgtatgtt	tccttatatg	gcttttggtt	cgtttctttc	gcaaacgctt	5280
gagttgcgcc	tectgecage	agtgcggtag	taaaggttaa	tactgttgct	tgttttgcaa	5340
actttttgat	gttcatcgtt	catgtctcct	tttttatgta	ctgtgttagc	ggtctgcttc	5400
ttccagccct	cctgtttgaa	gatggcaagt	tagttacgca	caataaaaaa	agacctaaaa	5460
tatgtaaggg	gtgacgccaa	agtatacact	ttgcccttta	cacattttag	gtcttgcctg	5520
ctttatcagt	aacaaacccg	cgcgatttac	ttttcgacct	cattctatta	gactctcgtt	5580
tggattgcaa	ctggtctatt	ttcctcttt	gtttgataga	aaatcataaa	aggatttgca	5640
gactacgggc	ctaaagaact	aaaaaatcta	tctgtttctt	ttcattctct	gtatttttta	5700
tagtttctgt	tgcatgggca	taaagttgcc	tttttaatca	caattcagaa	aatatcataa	5760
tatctcattt	cactaaataa	tagtgaacgg	caggtatatg	tgatgggtta	aaaaggatcg	5820
gcggccgctc	gatttaaatc	tcgagaggcc	tgacgtcggg			5860

<210> 67

<211> 29

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz





89/92

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer

<400> 67
gagactcgag gttggctggt catcatagg

29

<210> 68 <211> 34

<211> 34 <212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer

<400> 68

gaagagagca tatgtcagcg ctctagtttg gttc

34

<210> 69

<211> 6472

<212> DNA

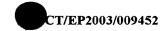
<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid

<400> 69

tegaggttgg etggteatea taggaateaa eetggeeact ttatggtggg caccacegte 60 gcaaacaaca tatcttgcag caggcgtgtc gattctttcc gccatcattg tttggtttct 120 teceggegea caccegetat ggaategeeg tegeattget teaegeaaac aacagteeac 180 eggtagacgt egacaageee ecaaacgate aageeaceet caaacggegg aatttageea 240 acaacaatag actagacaga gctgtccatg tagcatgaac tcgattatca actgccacga 300 gaggtcgggg tcatgctcac caccacaggg acgctcacgc accaaaaaat cggagacttt 360 tacaccgaag ccggagcgac gettcacgac gtaaccatcg cetaccaagc atggggccac 420 tacaccggca ccaatctcat cgttctcgaa catgccctga ccggcgactc taacgctatt 480 teatggtggg acggactgat tggccctggc aaagcactcg acaccaaccg ctactgcatc 540 ctatgcacca acgtgctcgg aggatgcaaa ggatccaccg gaccgagcag tccacaccca 600 gacggaaaac catggggatc cagatttcca gccctttcaa tccgtgacct tgtcaatgcc 660 gaaaaacaac ttttcgacca cctcggcatc aataaaattc acgcaatcat cggcggatcc 720 atgggaggcg cacgcaccct cgaatgggct gcactccacc cacacatgat gacgactgga 780 ttcgtcatag cagtctcagc acgcgcaagc gcttggcaaa tcgqtattca aactgcacaa 840 atcagogoca tagaactoga coccoactgg aacggoggog attactacag oggtoacgoa 900 ccatgggaag gaatcgccgc cgctcgccgg atcgcccacc tcacctatcg cggcgaacta 960 gaaatagacg aacgattcgg cacttccgca caacacggtg aaaacccact cggccccttc 1020 cgagatccac atcaacgttt tgcggtcacg agctacctcc aacaccaagg catcaaactc 1080



gctcaacgat tcgatgcagg	tagttacgtc	gtgcttaccg	aagccctcaa	tcgtcatgac	1140
ateggaegeg geegaggegg	actcaacaaa	gccctcagcg	caatcacagt	ccccatcatg	1200
attgctggcg ttgataccga	tattctctac	ccctatcacc	agcaagaaca	cctatcacga	1260
aatctaggca acctactcgc	tatggcaaaa	atcagctcac	cagtaggcca	cgacgctttc	1320
ctcacagaat tccgacaaat	ggagcgaatc	ctaagacatt	tcatggagct	ttcggaagga	1380
atcgacgatt ccttccgaac	caaactagag	cgctgacata	tgactagttc	ggacctaggg	1440
atatcgtcga catcgatgct	cttctgcgtt	aattaacaat	tgggatcctc	tagacccggg	1500
atttaaatcg ctagcgggct	gctaaaggaa	gcggaacacg	tagaaagcca	gtccgcagaa	1560
acggtgctga ccccggatga	atgtcagcta	ctgggctatc	tggacaaggg	aaaacgcaag	1620
cgcaaagaga aagcaggtag	cttgcagtgg	gcttacatgg	cgatagctag	actgggcggt	1680
tttatggaca gcaagcgaac	cggaattgcc	agetggggcg	ccctctggta	aggttgggaa	1740
gccctgcaaa gtaaactgga	tggctttctt	gccgccaagg	atctgatggc	gcaggggatc	1800
aagatctgat caagagacag	gatgaggatc	gtttcgcatg	attgaacaag	atggattgca	1860
cgcaggttct ccggccgctt	gggtggagag	gctattcggc	tatgactggg	cacaacagac	1920
aatcggctgc tctgatgccg	ccgtgttccg	gctgtcagcg	caggggcgcc	cggttctttt	1980
tgtcaagacc gacctgtccg	gtgccctgaa	tgaactgcag	gacgaggcag	cgcggctatc	2040
gtggctggcc acgacgggcg	ttccttgcgc	agetgtgete	gacgttgtca	ctgaageggg	2100
aagggactgg ctgctattgg	gcgaagtgcc	ggggcaggat	ctcctgtcat	ctcaccttgc	2160
tcctgccgag aaagtatcca	tcatggctga	tgcaatgcgg	cggctgcata	cgcttgatcc	2220
ggctacctgc ccattcgacc	accaagcgaa	acatcgcatc	gagcgagcac	gtactcggat	2280
ggaagccggt cttgtcgatc	aggatgatct	ggacgaagag	catcaggggc	tcgcgccagc	2340
cgaactgttc gccaggctca	aggcgcgcat	gcccgacggc	gaggateteg	tcgtgaccca	2400
tggcgatgcc tgcttgccga	atatcatggt	ggaaaatggc	cgcttttctg	gattcatcga	2460
ctgtggccgg ctgggtgtgg	cggaccgcta	tcaggacata	gcgttggcta	cccgtgatat	2520
tgctgaagag cttggcggcg	aatgggctga	ccgcttcctc	gtgctttacg	gtatcgccgc	2580
tcccgattcg cagcgcatcg	ccttctatcg	ccttcttgac	gagttcttct	gagcgggact	2640
ctggggttcg aaatgaccga	ccaagcgacg	cccaacctgc	catcacgaga	tttcgattcc	2700
accgccgcct tctatgaaag	gttgggcttc	ggaatcgttt	tccgggacgc	cggctggatg	2760
atcctccagc gcggggatct	catgctggag	ttettegece	acgctagcgg	egegeeggee	2820
ggcccggtgt gaaataccgc	acagatgcgt	aaggagaaaa	taccgcatca	ggcgctcttc	2880
cgcttcctcg ctcactgact	cgctgcgctc	ggtcgttcgg	ctgcggcgag	cggtatcagc	2940
tcactcaaag gcggtaatac	ggttatccac	agaatcaggg	gataacgcag	gaaagaacat	3000



	gtgagcaaaa	ggccagcaaa	aggccaggaa	ccgtaaaaag	gccgcgttgc	tggcgttttt	3060
	ccataggctc	cgccccctg	acgagcatca	caaaaatcga	cgctcaagtc	agaggtggcg	3120
	aaacccgaca	ggactataaa	gataccaggc	gtttccccct	ggaageteee	tcgtgcgctc	3180
	tcctgttccg	accctgccgc	ttaccggata	cctgtccgcc	tttctccctt	cgggaagcgt	3240
	ggcgctttct	catagctcac	gctgtaggta	tctcagttcg	gtgtaggtcg	ttcgctccaa	3300
	gctgggctgt	gtgcacgaac	cccccgttca	gcccgaccgc	tgcgccttat	ccggtaacta	3360
	tcgtcttgag	tccaacccgg	taagacacga	cttatcgcca	ctggcagcag	ccactggtaa	3420
	caggattagc	agagcgaggt	atgtaggcgg	tgctacagag	ttcttgaagt	ggtggcctaa	3480
	ctacggctac	actagaagga	cagtatttgg	tatctgcgct	ctgctgaagc	cagttacctt	3540
	cggaaaaaga	gttggtagct	cttgatccgg	caaacaaacc	accgctggta	gcggtggttt	3600
	ttttgtttgc	aagcagcaga	ttacgcgcag	aaaaaaagga	tctcaagaag	atcctttgat	3660
	cttttctacg	gggtctgacg	ctcagtggaa	cgaaaactca	cgttaaggga	ttttggtcat	3720
	gagattatca	aaaaggatct	tcacctagat	ccttttaaag	gccggccgcg	.gccgcgcaaa	3780
	gtcccgcttc	gtgaaaattt	tcgtgccgcg	tgattttccg	ccaaaaactt	taacgaacgt	3840
	tcgttataat	ggtgtcatga	ccttcacgac	gaagtactaa	aattggcccg	aatcatcagc	3900
	tatggatctc	tctgatgtcg	cgctggagtc	cgacgcgctc	gatgctgccg	tcgatttaaa	3960
	aacggtgatc	ggatttttcc	gagctctcga	tacgacggac	gcgccagcat	cacgagactg	4020
	ggccagtgcc	gcgagcgacc	tagaaactct	cgtggcggat	cttgaggagc	tggctgacga	4080
	gctgcgtgct	cggccagcgc	caggaggacg	cacagtagtg	gaggatgcaa	tcagttgcgc	4140
	ctactgcggt	ggcctgattc	ctccccggcc	tgacccgcga	ggacggcgcg	caaaatattg	4200
	ctcagatgcg	tgtcgtgccg	cagccagccg	cgagcgcgcc	aacaaacgcc	acgccgagga	4260
	gctggaggcg	gctaggtcgc	aaatggcgct	ggaagtgcgt	ccccgagcg	aaattttggc	4320
	catggtcgtc	acagagctgg	aagcggcagc	gagaattatc	gcgatcgtgg	cggtgcccgc	4380
	aggcatgaca	aacatcgtaa	atgccgcgtt	tcgtgtgccg	tggccgccca	ggacgtgtca	4440
1	gcgccgccac	cacctgcacc	gaatcggcag	cagcgtcgcg	cgtcgaaaaa	gcgcacaggc	4500
1	ggcaagaagc	gataagctgc	acgaatacct	gaaaaatgtt	gaacgccccg	tgagcggtaa	4560
	ctcacagggc	gtcggctaac	ccccagtcca	aacctgggag	aaagcgctca	aaaatgactc	4620
	tagcggattc	acgagacatt	gacacaccgg	cctggaaatt	ttccgctgat	ctgttcgaca	4680
,	cccatcccga	gctcgcgctg	cgatcacgtg	gctggacgag	cgaagaccgc	cgcgaattcc	4740
	tcgctcacct	gggcagagaa	aatttccagg	gcagcaagac	ccgcgacttc	gccagcgctt	4800
•	ggatcaaaga	cccggacacg	gagaaacaca	gccgaagtta	taccgagttg	gttcaaaatc	4860





gcttgcccgg	tgccagtatg	ttgctctgac	gcacgcgcag	cacgcagccg	tgcttgtcct	4920
ggacattgat	gtgccgagcc	accaggccgg	cgggaaaatc	gagcacgtaa	accccgaggt	4980
ctacgcgatt	ttggagcgct	gggcacgcct	ggaaaaagcg	ccagcttgga	tcggcgtgaa	5040
tccactgagc	gggaaatgcc	agctcatctg	gctcattgat	ccggtgtatg	ccgcagcagg	5100
catgagcagc	ccgaatatgc	gcctgctggc	tgcaacgacc	gaggaaatga	cccgcgtttt	5160
cggcgctgac	caggettttt	cacataggct	gageegtgge	cactgcactc	tccgacgatc	5220
ccagccgtac	cgctggcatg	cccagcacaa	tcgcgtggat	cgcctagctg	atcttatgga	5280
ggttgctcgc	atgatctcag	gcacagaaaa	acctaaaaaa	cgctatgagc	aggagttttc	5340
tagcggacgg	gcacgtatcg	aagcggcaag	aaaagccact	gcggaagcaa	aagcacttgc	5400
cacgcttgaa	gcaagcctgc	cgagcgccgc	tgaagcgtct	ggagagctga	tcgacggcgt	5460
ccgtgtcctc	tggactgctc	cagggcgtgc	cgcccgtgat	gagacggctt	ttcgccacgc	5520
tttgactgtg	ggataccagt	taaaagcggc	tggtgagcgc	ctaaaagaca	ccaagggtca	5580
tcgagcctac	gagcgtgcct	acaccgtcgc	tcaggcggtc	ggaggaggcc	gtgagcctga	5640
tctgccgccg	gactgtgacc	gccagacgga	ttggccgcga	cgtgtgcgcg	gctacgtcgc	5700
taaaggccag	ccagtcgtcc	ctgctcgtca	gacagagacg	cagagccagc	cgaggcgaaa	5760
agctctggcc	actatgggaa	gacgtggcgg	taaaaaggcc	gcagaacgct	ggaaagaccc	5820
aaacagtgag	tacgcccgag	cacagcgaga	aaaactagct	aagtccagtc	aacgacaagc	5880
taggaaagct	aaaggaaatc	gcttgaccat	tgcaggttgg	tttatgactg	ttgagggaga	5940
gactggctcg	tggccgacaa	tcaatgaagc	tatgtctgaa	tttagcgtgt	cacgtcagac	6000
cgtgaataga	gcacttaagg	tctgcgggca	ttgaacttcc	acgaggacgc	cgaaagcttc	6060
ccagtaaatg	tgccatctcg	taggcagaaa	acggttcccc	cgtagggtct	ctctcttggc	6120
ctcctttcta	ggtcgggctg	attgctcttg	aagctctcta	ggggggctca	caccataggc	6180
agataacgtt	ccccaccggc	tcgcctcgta	agcgcacaag	gactgctccc	aaagatcttc	6240
aaagccactg	ccgcgactgc	cttcgcgaag	ccttgccccg	cggaaatttc	ctccaccgag	6300
ttcgtgcaca	cccctatgcc	aagcttcttt	caccctaaat	tcgagagatt	ggattcttac	6360
cgtggaaatt	cttcgcaaaa	atcgtcccct	gatcgccctt	gcgacgttgg	cgtcggtgcc	6420
gctggttgcg	cttggcttga	ccgacttgat	cagcggccgc	tcgatttaaa	tc	6472